

This Page Is Inserted by IFW Operations  
and is not a part of the Official Record

## **BEST AVAILABLE IMAGES**

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images may include (but are not limited to):

- BLACK BORDERS
- TEXT CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES
- FADED TEXT
- ILLEGIBLE TEXT
- SKEWED/SLANTED IMAGES
- COLORED PHOTOS
- BLACK OR VERY BLACK AND WHITE DARK PHOTOS
- GRAY SCALE DOCUMENTS

**IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.**

**As rescanning documents *will not* correct images,  
please do not report the images to the  
Image Problem Mailbox.**

⑩ 日本国特許庁 (JP)

⑪ 特許出願公開

## ⑫ 公開特許公報 (A)

昭59—44399

⑤ Int. Cl.<sup>3</sup> 識別記号 庁内整理番号  
 C 07 H 21/04 7252—4C  
 C 12 N 1/00 6760—4B  
 15/00 7115—4B  
 C 12 P 21/00 7235—4B  
 // A 61 K 39/395 7043—4C  
 C 07 C 103/52 6667—4H  
 C 12 P 19/34 7258—4B  
 (C 12 N 1/00  
 C 12 R 1/19 ) 6760—4B  
 (C 12 P 21/00  
 C 12 R 1/19 ) 6760—4B

⑬ 公開 昭和59年(1984)3月12日

発明の数 4  
 審査請求 未請求

(全 16 頁)

## ⑭ 新規DNA

7丁目4番地の16

⑯ 特 願 昭57—156285

⑰ 出 願 人 武田薬品工業株式会社

⑱ 出 願 昭57(1982)9月7日

大阪市東区道修町2丁目27番地

⑲ 発 明 者 菊池正和

⑳ 代 理 人 弁理士 天井作次

最終頁に続く

大阪府豊能郡豊能町東ときわ台

## 明 細 書

## 1. 発明の名称

新規DNA

## 2. 特許請求の範囲

- (1) 第1図においてヌクレオチド配列831-1485として示されるポリヌクレオチドを含有するDNA。
- (2) 第1図においてヌクレオチド配列490-830として示されるポリヌクレオチドまたはその断片が、同図においてヌクレオチド配列831-1485として示されるポリヌクレオチドの5'末端に連結されている特許請求の範囲第1項記載のDNA。
- (3) 第1図においてヌクレオチド配列88-489として示されるポリヌクレオチドまたはその断片が、5'末端に連結されている特許請求の範囲第2項記載のDNA。
- (4) 第1図においてヌクレオチド配列1-87として示されるポリヌクレオチドまたはその断片が5'末端に連結されている特許請求の範囲第3項記

載のDNA。

- (5) 5'末端に脱み取り枠が一致するようにATGを有することを特徴とする特許請求の範囲第1項～第4項記載のDNA。
- (6) 第2図において、アミノ酸配列278-494として示されるポリペプチドをコードすることを特徴とする特許請求の範囲第1項記載のDNA。
- (7) 第2図において、アミノ酸配列164-277として示されるポリペプチドまたはその断片が同図においてアミノ酸配列278-494として示されるポリペプチドのN末端に連結されているポリペプチドをコードすることを特徴とする特許請求の範囲第2項記載のDNA。
- (8) 第2図において、アミノ酸配列30-163として示されるポリペプチドまたはその断片が特許請求の範囲第7項記載のポリペプチドのN末端に連結されているポリペプチドをコードすることを特徴とする特許請求の範囲第3項記載のDNA。
- (9) 第2図において、アミノ酸配列1-29として示されるポリペプチドまたはその断片が特許請

求の範囲第8項記載のポリペプチドのN末端に連結されているポリペプチドをコードすることを特徴とする特許請求の範囲第4項記載のDNA。

(0) N末端にMetを有するポリペプチドをコードすることを特徴とする特許請求の範囲第1項～第9項記載のDNA。

(1) ヒト免疫グロブリンE H鎖のポリペプチドと同等の免疫学的もしくは生物学的活性を有するポリペプチドをコードすることを特徴とする特許請求の範囲第1項～第10項記載のDNA。

(2) 組み換えDNA分子の一部であることを特徴とする特許請求の範囲第1項～第11項記載のDNA。

(3) プロモーターの下流に連結されていることを特徴とする特許請求の範囲第1項～第12項記載のDNA。

(4) プロモーターがトリプトファンプロモーターであることを特徴とする特許請求の範囲第13項記載のDNA。

(5) ヒト免疫グロブリンE H鎖ポリペプチドを

コードするmRNAを逆転写することとを特徴とする第1図においてヌクレオチド配列831-1485として示されるポリヌクレオチドを含有するDNAの製造法。

(6) 第1図においてヌクレオチド配列831-1485として示されるポリヌクレオチドを含有するDNAを有する組み換え体。

(7) 大腸菌であることを特徴とする特許請求の範囲第16項記載の組み換え体。

(8) 第1図においてヌクレオチド配列831-1485として示されるポリヌクレオチドを含有するDNAを有する組み換え体を培養し、培養物中にヒト免疫グロブリンE H鎖のポリペプチドまたはこれと同等の免疫学的もしくは生物学的活性を有するポリペプチドを生成誘導せしめ、これを採取することを特徴とするヒト免疫グロブリンE

H鎖のポリペプチドまたはこれと同等の免疫学的もしくは生物学的活性を有するポリペプチドの製造法。

### 3. 発明の詳細な説明

本発明は、新規なDNAに関する。さらに詳しくは、本発明は、ヒト免疫グロブリンE H鎖のポリペプチドをコードするポリヌクレオチドを含有するDNA、当該DNAを含有する組み換え体、ならびに当該組み換え体の培養によるヒト免疫グロブリンE H鎖のポリペプチドの製造法を提供するものである。

動物体液中に存在し、抗体と密接な関係をもつ免疫グロブリンは、H (heavy) 鎖およびL (light) 鎖から成り、各々が抗原との結合特異性を規定するV領域とイフェクター (effector) 機能を規定するC領域を有し、H鎖の構成成分により、免疫グロブリン(Ig)A, D, G, M, Eの5種類に分類されている。

このうち、レアギンを構成する免疫グロブリンE (以下IgE) は、ヒトでは、その分子量が196,000ダルトンであり、75,500ダルトンのH鎖と22,500ダルトンのL鎖がそれぞれ2本ずつジスルフィド結合によって結ばれた分子である。IgEのH鎖のC領域はCH1～CH4の4

部位より成り、CH2において2本のH鎖がジスルフィド結合によって結ばれている。そして、アレルギー反応などの重要な生体反応を担っている。すなわち、アレルギー反応は特異抗原と結合したIgEの吸附された肥満細胞や好塩基球への結合によって誘起されることが知られている (K. Ishizaka and T. Ishizaka, Immunological Rev. 41, 109 1978)。従って、アレルギー反応をおさえるために抗原結合部位を除いたIgE分子を用いることも考えられている。しかし生体内でのIgEに起因する種々の反応については、まだ未解決な点が多い。十分な量のヒトIgEを供給できないことが、この理由の一つとなっている。

また一方、抗IgE抗体はアレルギー疾患の診断に必要欠くべからざる物質であり、需要も非常に多いが、その生産には大量の純化ヒトIgEを必要とする。これらの理由のため、ヒトIgEを安価に大量生産できる技術の開発が待たれていた。

IgEの生産方法としては、ヒトIgE産生能

を有する株化ヒト骨髓細胞の培養上清より分取精製する方法が提唱されているが、細胞培養であること、細胞の増殖能が低いことなどから、安価に大量のIgEを得るのは難しい。

本発明者らはすでに、ヒトIgEをコードするmRNAを細胞から分離することに成功している(昭和56年特許出願第56-120555号、昭和56年7月30日付出版)。

本発明者らはさらに、このmRNAをもとに研究を進め、消伝子操作技術を利用してヒトIgE H鎖のポリペプチドをコードする消伝子をクローニングし、得られた組み換えDNA分子を宿主に導入して、ヒトIgE H鎖のポリペプチドを得ることのできる技術の開発研究を行った結果、本発明を完成するに至った。

すなわち、本発明はヒトIgE H鎖のポリペプチドをコードするポリヌクレオチドを含有するDNA、該DNAを含有する組み換え体、ならびに該DNAを含有する組み換え体を培養することによるヒトIgE H鎖のポリペプチドまたはこ

れと同等の免疫学的もしくは生物学的活性を有するポリペプチドの製造法を提供するものである。

本発明で得られるDNAは、第1図に示されるヌクレオチド配列のポリヌクレオチドを含有するDNAである。

このうち、第1図においてヌクレオチド配列831-1485として示されるポリヌクレオチドは、第2図においてアミノ酸配列278-494で表わされるポリペプチド、つまりヒトIgE H鎖のCH3~CH4をコードする。

次に、第1図においてヌクレオチド配列490-~~830~~<sup>1485</sup>として示されるポリヌクレオチドは、第2図においてアミノ酸配列164-494として表わされるポリペプチド、つまりヒトIgE H鎖のCH2~CH4をコードする。

また、第1図においてヌクレオチド配列88-1485として示されるポリヌクレオチドは、第2図においてアミノ酸配列30-494として表わされるポリペプチドをコードする。このポリペプチドはヒトIgE H鎖のCH1~CH4のポ

リペプチドを含有する。

同様に、第1図においてヌクレオチド配列1-1485として示されるポリヌクレオチドは、第2図においてアミノ酸配列1-494として表わされるポリペプチドをコードする。このポリペプチドはヒトIgE H鎖のCH1~CH4のポリペプチドを含有する。

これらのポリヌクレオチドは、直接発現のために、5'末端に読み取り枠を一致させるように、ATGを有していてもよい。この場合には、N末端にMetを有するポリペプチドをコードする。

これらのポリヌクレオチドまたは読み取り枠を一致させるように5'末端にATGを有する当該ポリヌクレオチドはプロモーターの下流に連結されていることが好ましく、プロモーターとしてはトリプトファン合成(trp)プロモーター、recAプロモーター、ラクトースプロモーター等があげられ、とりわけtrpプロモーターが好適である。

本発明細書、図面および特許請求の範囲で用いる記号の意義は第1表に示すとおりである。

第 1 表

DNA	デオキシリボ核酸
cDNA	相補的デオキシリボ核酸
RNA	リボ核酸
mRNA	伝令リボ核酸
A	デオキシアデニル酸
T	チミジル酸
G	デオキシグアニル酸
C	デオキシシチジル酸
U	ウリジル酸
dATP	デオキシアデノシン三リン酸
dTTP	チミジン三リン酸
dGTP	デオキシグアニン三リン酸
dCTP	デオキシシチジン三リン酸
ATP	アデノシン三リン酸
EDTA	エチレンジアミン四酢酸
SDS	ドデシル硫酸ナトリウム
Gly	グリシン
Ala	アラニン
Val	バリン

Leu	ロイシン
Ile	イソロイシン
Ser	セリン
Thr	スレオニン
Cys	システイン
Met	メチオニン
Glu	グルタミン酸
Asp	アスパラギン酸
Lys	リジン
Arg	アルギニン
His	ヒスチジン
Phe	フェニルアラニン
Tyr	チロシン
Trp	トリプトファン
Pro	プロリン
Asn	アスパラギン
Gln	グルタミン
bp	塩基対

本発明においては、昭和56年特許願第56-120555号に記載されている方法もしくはと

5. 7 M CsCl 溶液上に重層して遠心分離、フェノールによる抽出によってRNAを抽出する。ついでオリゴ(dT)セルロース、ポリ(U)セファロースなどを用いて、ポリアデニル酸を含むRNAを集め、さらにシヨ糖密度勾配遠心処理で分離してmRNAを得る。

こうして得られたmRNAを鋳型として、たとえば、逆転写酵素を用いてそれ自体公知の方法で単鎖cDNAを合成し、さらにこのcDNAの二本鎖DNAへの変換を行う(Maniatis, T. ら, Cell, 8, 163 (1976))。

このDNAをたとえばdG-dCあるいはdA-dTホモポリマー結合法(Nelson, T. S., Methods in Enzymology, 68, 41 (1979) Academic Press Inc. New York)で、pBR 322のPst IあるいはSph I 制限エンドヌクレアーゼ切断部位に組み込ませる。これをたとえば大腸菌X1776株に導入して形質転換させ、テトラサイクリン耐性あるいはアンピシリン耐性により組み換え体を選ぶことができる。

れに準ずる方法によって製造されたヒトIgE H鎖ポリペプチドをコードするmRNAを用い、これを鋳型として、たとえば逆転写酵素を用いて、単鎖のcDNAを合成し、二本鎖DNAに導き、酵聚(エクソヌクレアーゼ, エンドヌクレアーゼ)を用いて消化し、アダプターを付加してプラスミドに導入したのち、たとえば大腸菌などに組み込み、得られる組み換え体を培養してcDNA含有プラスミドを単離することにより、ヒトIgE H鎖のポリペプチドをコードする二本鎖DNAを製造することができる。

ここで用いるmRNAは、たとえば下記の方法により製造することができる。

ヒトIgE 産生能を有する性化ヒト骨髓細胞U266を培養増殖し、得られた細胞を遠心分離によって集め、たとえば生理食塩水で洗ったのち、RNase阻害剤として、たとえばヘパリン ジエチルピロカーボネイトなどを加えた変性剤液中、たとえばN-ラウリルサルコシン溶液中で細胞を溶解させて、それ自体公知の方法、たとえば、

ヒトIgE H鎖の構造遺伝子断片はすでにクローニングされており(Nishida ら, Proc. Natl. Acad. Sci. USA 79, 3833 (1982))、そのごく一部の塩基配列も解析されている。この遺伝子断片(大阪大学、医学部、木底佑教授より入手)をたとえばニクトランスレーション法(Rigby, P. W. J. ら, J. Mol. Biol., 113, 237 (1977))により32pでラベルし、あるいはヒトIgE H鎖ポリペプチドのアミノ酸配列に対応すると考えられるヌクレオチド配列をもったオリゴヌクレオチドを化学合成したのち、これを32pでラベルしてプローブとなしたたとえばそれ自体公知のコロニーハイブリダイゼーション法(Grunstein, M. and Hogness, D. S., Proc. Natl. Acad. Sci. USA 72, 3961 (1975))によって、すでに得たテトラサイクリン耐性あるいはアンピシリン耐性のトランスフォーマントの中から求めるクローンを二次スクリーニングする。このコロニーハイブリダイゼーションによって陽性を示したクローンのヌクレオチド配列を、たとえばMaxam-Gilbert 法

(Maxam, A. M. & Gilbert, W., Proc. Natl. Sci. U.S.A., 74, 560 (1977))あるいはファージ M13 を用いたジデオキシヌクレオチド合成経路停止の方法 (Messing, J. 他, Nucleic Acids Res., 9, 309 (1981))の方法によって決定し、ヒト IgE H 鎖ポリペプチドをコードする遺伝子の存在を確認する。次に、得られたクローンからヒト IgE H 鎖ポリペプチドをコードする遺伝子の全部あるいは一部をきり出し、適当なプロモーター、SD (シャイン アンド ダルガーノ) 配列と開始コドン ATG の下流についで、これを適当な宿主に導入することもできる。また、プラスミドに組み込まれた適当な構造遺伝子、たとえば、 $\beta$ -ラクターゼ遺伝子あるいはアンスラニレートシクターゼ遺伝子などの途中に組み込むことにより、これらの構造遺伝子産物の一部あるいは全部と連結したキメラポリペプチドとして発現させることもできる。

プロモーターとしては、前記のプロモーターが挙げられ、宿主としては、大腸菌や枯草菌などの

必要により、酸素や炭素を加えることもできる。

培養後、公知の方法で菌体を集め、たとえば、懸濁液に懸濁させた後、たとえばリゾチーム処理、表面活性剤処理あるいは超音波処理で菌体を破壊し、遠心分離により上澄みを得る。

当該上澄み液からのヒト IgE H 鎖のポリペプチドの単離は、通常知られている蛋白質の精製方法に従えばよいが、抗ヒト IgE 抗体カラムクロマトグラフィなどの方法を用いることが、とりわけ有利である。

本発明により製造されるヒト IgE H 鎖のポリペプチドまたはこれと同等の免疫学的もしくは生物学的活性を有するポリペプチドは従来の方法で製造されたヒト IgE H 鎖のポリペプチドと同等の免疫学的もしくは生物学的活性を示し、これと同様の目的に、同様の用法により使用することができる。

参考例 ヒト IgE をコードする mRNA の分離

#### (1) U-266 細胞の培養

株化ヒト骨髓腫細胞 U-266 (Immunology,

細菌が挙げられるが、大腸菌 (294, W3110 など)、とりわけ 294 が好ましい。

なお、294 は公知の菌 (Backman, K. 他, Proc. Natl. Acad. Sci. U.S.A., 73, 4174 (1976)) で財団法人「発酵研究所 (Institute For Fermentation Osaka) に IFO-14171 として寄託もされている。

本発明の DNA による宿主の形質転換は、例えば公知の方法 (Cohen, S. M. 他, Proc. Natl. Acad. Sci. U.S.A., 69, 2110 (1972)) により行う。

このようにして得られた組み換え体をそれ自体公知の培地で培養する。

培地としては、例えばグルコース、カザミノ酸を含む M9 培地 (Miller, J. Experiments in Molecular Genetics, 431-433 (Cold Spring Harbor Laboratory, New York 1972)) が挙げられる。ここに、必要によりプロモーターを効率よく働かせるために、たとえば  $\beta$ -インドリルアクリル酸のような薬剤を加えることができる。

培養は通常 15~43℃ で 3~24 時間行い、

38, 63 (1979)) (細胞数  $2.5 \times 10^5 / \text{ml}$ ) を RPMI-1640 (Rooswell Park Memorial Institute) 培養液 500  $\mu\text{l}$  で 10% の子牛胎児血清、およびペニシリン、ストレプトマイシン (武田薬品) を 0.1  $\text{mg} / \text{ml}$  と共にローラーボトルにより 37℃ で 3 日間培養した。

#### (2) ポリアデニル酸を含む RNA の調製

U-266 細胞の全 RNA を抽出する方法は主にグリシンらの方法に従った (Biochemistry, 13, 2633 (1974))。すなわち、培養 3 日後の U-266 細胞をサーバル遠心機 rotor GSA を使用して 2500 回転、5 分遠心して集め、生理食塩水に懸濁した後、さらに 2500 回転で 5 分遠心して細胞を洗浄した。この細胞に 5~10 容量の 4% N-ラウリルサルコシン懸濁液 (和光純薬) (2  $\text{mg} / \text{ml}$  ヘパリン (和光純薬), 0.2% ピロカルボン酸ジエチル (東京化成), 0.01 M Tris-HCl, pH 7.6) を加え、30  $\mu\text{l}$  のテフロンホモジナイザーで 15~20 回すりつぶした。この溶液に CsCl を 0.5  $\text{g} / \text{ml}$  となるように加

えた後、スピコン S W 2 7 rotor 用の遠心チューブ中の 5. 7 M CsCl 溶液 7 ml 上に置し、2 6 0 0 0 回転で 2 0 時間遠心して R N A を沈殿させた。チューブ中の上清を吸引除去した後、チューブの下方 2 cm 程度を残して上部を切り取った後、R N A の沈殿を 0. 4 % の N - ラウリルサルコシン緩衝液に溶解した。この溶液に NaCl を 0. 2 M となるように加え、冷エタノールを最終濃度 7 0 % となるように加えて R N A を - 2 0 °C 下に沈殿させた。

### (3) オリゴ (dT) セルロースカラムクロマトグラフィによる分離

エタノール沈殿した R N A をスピコン S W 2 7 . 1 rotor で 2 0, 0 0 0 回転、2 0 分間遠心して集めた後、1 0 ml の 1 0 mM Tris・HCl (pH 7. 6) , 0. 5 M NaCl , 1 mM EDTA , 0. 5 % SDS 緩衝液に溶解した。次にこれと同じ緩衝液に溶解したオリゴ (dT) セルロースを 1 0 cc の注射筒に高さ 4 cm ( 4 ml ) に充め、上記の R N A 試料をこのカラムに流し、塞通りした部分を再度カ

ラムに流してポリアデニル酸を含む R N A を吸着させた。さらに、同じ緩衝液で紫外線 2 6 0 nm の吸収がなくなるまでカラムを洗浄して未吸着の R N A を洗い流した後、1 0 mM Tris・HCl (pH 7. 6) , 1 mM EDTA , 0. 3 % SDS 緩衝液でポリアデニル酸を含む R N A をカラムから溶出し ( 1 ml / 分 ) O D 2 6 0 nm の吸収で R N A を追跡した。R N A 分画を集め、- 2 0 °C 下にエタノール沈殿した。

### (4) ショ糖濃度勾配遠心法による分離

前記操作で得たポリアデニル酸を含む R N A 約 2 mg を 0. 0 5 M NaCl , 0. 0 1 M EDTA , 0. 0 1 M Tris・HCl (pH 7. 6) , 0. 2 % SDS 緩衝液に溶解した 1 0 ~ 3 0 % のショ糖濃度勾配溶液上に置し、S W 2 7 rotor を使用して 2 4, 0 0 0 回転で 2 2 時間 2 0 °C 下に遠心した。その後、内容物を 4 0 本に分画し、O D 2 6 0 nm の吸収を測定した後 1 8 S 付近を中心として 5 分画ごとに集め、エタノール沈殿を行い沈殿物として m R N A を得た。

## 実施例 1

### (I) 単鎖 DNA の合成

上記参考例で得た 5  $\mu$ g mRNA および 1 0 0 ユニットの逆転写酵素 ( Life Science 社 ) を用い、1 0 0  $\mu$ l の反応液 (  $\frac{5}{\mu$ g オリゴ (dT) , 1 mM ずつの dATP , dCTP , dGTP および dTTP , 8 mM MgCl<sub>2</sub> , 5 0 mM KCl , 1 0 mM ジチオスレイトール , 5 0 mM Tris・HCl , pH 8. 3 ) 中で 4 2 °C , 1 時間インキュベートした後、フェノールで除蛋白し、0. 1 N NaOH で 7 0 °C , 2 0 分処理して R N A を分解除去した。

### (II) 二本鎖 DNA の合成

ここで合成された単鎖の相補 DNA を 5 0  $\mu$ l の反応液 ( mRNA とオリゴ (dT) を含まない以外は上記と同じ反応液 ) 中で 4 2 °C 2 時間反応させることにより二本鎖 DNA を合成した。

### (III) dC テイルの付加

この二本鎖 DNA に 6 0 ユニットのヌクレアーゼ S 1 ( Bethesda Research Laboratories 社 ) を 5 0  $\mu$ l の反応液 ( 0. 1 M 酢酸ナトリウム ,

pH 4. 5 , 0. 2 5 M NaCl , 1. 5 mM ZnSO<sub>4</sub> ) 中で室温 3 0 分間作用させ、フェノールで除蛋白し、エタノールで DNA を沈殿させた後、これに 3 0 ユニットのターミナルトランスフェラーゼ ( Bethesda Research Laboratories 社 ) を 5 0  $\mu$ l の反応液 ( 0. 1 4 M カコジル酸カリウム , 0. 3 M Tris ( 塩基 ) , pH 7. 6 , 2 mM ジチオスレイトール , 1 mM CoCl<sub>2</sub> , 0. 1 5 mM dCTP ) 中で 3 分間 3 7 °C で作用させ二本鎖 DNA の 3' 末端に約 2 0 個のデオキシシチジン鎖を伸長させた。これらの一連の反応で約 3 0 0 ng のデオキシシチジン鎖をもった二本鎖 DNA を得た。

### (IV) 大腸菌プラスミドの開裂ならびに dG テイルの付加

一方、1 0  $\mu$ g の大腸菌プラスミド pHR322 DNA に 2 0 ユニットの制限酵素 Pst I を 5 0  $\mu$ l の反応液 ( 5 0 mM NaCl , 6 mM Tris・HCl (pH 7. 4) , 6 mM MgCl<sub>2</sub> , 6 mM 2 - メルカプトエタノール , 1 0 0  $\mu$ g/ml 牛血清アルブミン ) 中で 3 時間 3 7 °C で作用させて pHR322 DNA 中に

1ヶ所存在するPstI認識部位を切断し、フェノールで除蛋白した後、30ユニットのターミナルトランスフェラーゼを50 $\mu$ lの反応液(0.14Mカコジル酸カリウム、0.3M Tris(塩基)、pH7.6、2mMジチオスレイトール、1mM CoCl<sub>2</sub>、0.15mM dGTP)中で3分間37℃で作用させ上記プラスミドpBR322 DNAの3'末端に約8個のデオキシグアニン鎖を延長させた。

(V) cDNAと大腸菌プラスミドとの会合ならびに

#### 大腸菌の形質変換

このようにして得られた合成二本鎖DNA 0.1 $\mu$ gと上記プラスミドpBR322 0.5 $\mu$ gを0.1M NaCl、50mM Tris-HCl、pH7.6、1mM EDTAよりなる溶液中で65℃2分間、45℃2時間加熱しその後徐冷して会合させ、Kneenらの方法〔J. Mol. Biol. 96, 495(1975)〕に従って大腸菌X1776を形質転換させた。

(VI) cDNA含有プラスミドの単離

こうして1445のテトラサイクリン耐性株が単離され、これら各々のDNAをニトロセルロー

スフィルターの上に固定した。〔Grumstein M. and Hegness, D. S. Proc. Natl. Acad. Sci. USA 72, 3961(1975)〕

一方、ヒトIgE H鎖のポリペプチドに対応した遺伝子断片(前出)をニトロトランスレーション法(前出)を用いて32Pラベルした。

DNA 0.2 $\mu$ gを25 $\mu$ lの反応液(50mM Tris-HCl, pH7.5, 5mM MgCl<sub>2</sub>, 1mM  $\beta$ -メルカプトエタノール, 10 $\mu$ Ci  $\alpha$ -32P  $\gamma$ -dATP 0.4ng ウシ肝臓DNase I (Worthington))中2分間室温で反応させた。次に25ユニットの大腸菌DNAポリメラーゼI (Boehringer Mannheim社)を加えて30分間15℃で反応させた後、フェノール抽出、エタノール沈殿によりDNAを精製し、均一に32PラベルされたDNAを得た。

この32P-DNAをプローブとしてLawnらの方法〔Nucleic Acids Res. 9, 6103(1981)〕に従って上記のニトロセルロースフィルター上に固定したDNAに会合させ、オートラジオグラ

フィーによって、プローブに反応するコロニー9個を単離し、それぞれpGET 1~9と名づけた。

これらの菌株の各々の菌体からプラスミドDNAをBirnboim-Dolyの方法〔Birnboim H. C. & Doly, J. Nucleic Acid Res. 7, 1513(1979)〕によって単離した。次にプラスミドDNAの挿入部を制限酵素PstIにより切り出し、分離したプラスミドのうちでその挿入部の長さの最も長い断片を含むもの(pGET2 DNA)をえらんだ。

このプラスミド中に挿入されたcDNAの制限酵素地図を第3図に示す。次にこのpGET2プラスミド中に挿入されたcDNA配列の一次構造(ヌクレオチド配列)をジデオキシヌクレオチド合成鎖停止法とMaxam-Gilbertの方法によって決定した。そのヌクレオチド配列は第4図の通りであった。ここで、第4図においてヌクレオチド配列18-1502として示されるポリヌクレオチドは第1図で示されるポリヌクレオチドに対応する。

このヌクレオチド配列によってコードされるアミノ酸配列は、読み取り枠を一致させることによ

り、Dorringtonらの報告〔Immunological Rev. 41, 3(1978)〕しているIgE H鎖ポリペプチドのアミノ酸配列とほぼ合致することから、pGET2に挿入されたcDNAはIgE H鎖のポリペプチドをコードしていることが確認された。このcDNAはDorringtonらの報告(前出)のIgE H鎖のV領域の63番目のアミノ酸をコードするコドンより始っており、C領域はすべてコードしている。さらに、ポリ(A)構造が存在していることから、非コード領域を含めて、mRNAの3'末端部の構造をすべて保持していると考えられる。

従って、このプラスミドに挿入されたヌクレオチド配列に開始開始コドンATGを読み取り枠が一致するように5'末端に加えて、他の発現用プラスミドに組み込み、これで大腸菌などを形質転換させることによりヒトIgEの抗原性を担っているC領域のポリペプチドを生産することができる。

#### 実施例2

実施例1で得たプラスミドpGET2の挿入部を制限酵素PstIで切り出した。このDNA断片2



$\mu$ l に 60  $\mu$ l 反応液 (20 mM Tris-HCl, pH 8.0, 0.6 M NaCl, 12 mM CaCl<sub>2</sub>, 12 mM MgCl<sub>2</sub>, 1 mM EDTA) 中で 2 unit のヌクレアーゼ Bal 31 (New England Biolabs 社 Gray ら Nucleic Acid Research, 2, 1459 (1975)) を 30℃ 1 分間作用させ DNA 断片の両端より部分的に消化した。

反応物よりフェノール抽出、エタノール沈降により DNA を精製したのち、制限開始コドンおよび制限酵素 Cla I の認識部位を含むアダプター 5' CATCGATG 3' を T4 リガーゼ (New England Biolabs 社) を用いて結合させた。

一方、発現用プラスミドとして大腸菌の trp プロモーター部分 (プロモーター、オペレーターを含む 276 bp の DNA 断片、Bennett, G. N. ら, J. Mol. Biol., 121, 113 (1978)) を含むプラスミド ptrp 771 (ベクターは pBR322) を昭和 57 年特許願第 57-85280 号に記載されている方法に従って調製した。

この発現プラスミド ptrp 771 を制限酵素

トリトン X 100, 1% 牛血清アルブミン) で洗浄し、さらに <sup>125</sup>I ラベルされたプロテイン A (英国 RCC Amersham 社) を反応させた。反応後ロ紙をよく洗ったのち、オートラジオグラフィをとった。

このアッセイで抗ヒト IgE 抗体と最も強く反応したコロニーに含まれるプラスミドを pGET trp 104 と名づけ、このプラスミドを菌体より Birnboim-Doly の方法 (前出) を用いて抽出した。この pGET trp 104 におけるヒト IgE H 鎖をコードするポリヌクレオチドの ptrp 771 への挿入部分のヌクレオチド配列をジデオキシヌクレオチド合成鎖停止法 (前出) により検討したところ、制限開始コドン ATG に続いて、Dorrington の報告の 92 番目のアミノ酸をコードするコドンより読み取り枠が一致して、ヒト IgE H 鎖のポリペプチドをコードするポリヌクレオチドが連結されており、3' 末端側に、mRNA 構造の末端にあるポリ (A) 構造が保存されていることが明らかとなった (第 4 図)。

Cla I で切断し、この部分と同じく Cla I で切断した上記 pGET 2 挿入 DNA-アダプター結合物を、T4 リガーゼを用いて挿入した。(第 5 図) この反応物を用いて Cohen らの方法 (前出) に従って大腸菌 294 を形質転換させ、ヌクレアーゼ Bal 31 による消化領域の異なったプラスミドを含む多くのコロニーを得た。

得られたコロニーに対して、抗ヒト IgE 抗体を用いてコロニーイムノアッセイ法 (D. J. Kemp と A. F. Cowman, Proc. Natl. Acad. Sci. USA 78, 4250 (1981)) を行い、ヒト IgE H 鎖のポリペプチドを産生しているコロニーを選出した。すなわち、ニトロセルロースフィルター上に生やしたコロニーを、0.1 M NaHCO<sub>3</sub>, 0.1 M トリトン X 100, 200  $\mu$ g/ml リゾチーム溶液上で溶解したのち、そのまま臭化シアンで活性化したロ紙 (Whatman 社, No. 540) 上に移し、ロ紙に固定化した。このロ紙にヤギ抗ヒト IgE 抗体 (Miles 社製) を反応させた後、洗浄緩衝液 (50 mM Tris-HCl, pH 8.0, 0.5 M NaCl, 0.1%

### 実施例 3

(i) 実施例 1 で得たプラスミド pGET 2 の挿入部を制限酵素 Pst I で切り出した。この DNA 断片をさらに制限酵素 Sal I で切断し、一端が Sal I 部位、他端が Pst I 部位をもつ約 1150 bp の DNA 断片を得た。この DNA 断片の Sal I 部位の一本鎖末端 DNA 末端を大腸菌 DNA ポリメラーゼ I ラージフラグメントでうめた後、制限開始コドンおよび制限酵素 Cla I の認識部位を含むアダプター 5' GCATCGATG 3' を T4 リガーゼ (New England Biolabs 社) を用いて結合させた。この結合物を制限酵素 Cla I で切断し、制限酵素 Cla I, Pst I で切断した発現プラスミド ptrp 771 と、T4 DNA リガーゼを用いて結合させた (第 6 図)。これら一連の反応により、trp プロモーターの下流に制限開始コドンおよび新たに作成された Leu をコードするコドン CTC を有し、読み取り枠を一致させて、ヒト IgE H 鎖のポリペプチドが、Dorrington の報告による 218 番目のアミノ酸をコードする

コドンより始まる、ヒト IgE H鎖のポリペプチド発現プラスミド pGETtrp 302 を構築した。このプラスミドを用いて、Cohenらの方法に従って大腸菌 294 を形質転換させることにより、求めるプラスミド pGETtrp 302 を含む菌株を得た。

(II) 実施例 1 で得たプラスミド pGET 2 の挿入部を制限酵素 Pst I で切り出し、この DNA 断片をさらに制限酵素 Hinf I で切断し、一端が Hinf I 部位、他端が Pst I 部位である約 810 bp の DNA 断片を得た。

この DNA 断片の Hinf I 部位の一本鎖接合 DNA 末端を大腸菌 DNA ポリメラーゼ I ラージフラグメント (Bethesda Research Laboratories 社) でうめ平滑末端とした後、実施例 3(I) で用いたアダプター  $5' \text{GCATCGATGC}$  を T4 リガーゼを用いて結合させた。

この結合物を制限酵素 Cla I で切断し、制限酵素 Cla I, Pst I で切断した発現プラスミド ptrp 771 と T4 リガーゼを用いて結合させた (第 6

／ $\mu$ リゾチーム) に懸濁し、0℃にて45分、37℃にて2分放置して溶菌させた。これをさらに軽く(30秒)超音波処理を行って、溶出した菌体の DNA を切断した後、4℃で15000 rpm (サーバル SS 34 ローター)、30 分間の遠心分離操作によって上澄み液を得た。この上澄み液の IgE 活性を IgE 測定キット (IgE テスト、シオノギ、塩野製薬製) を用いた RIST 法 (Radio immuno sorbent test, Immunology, 14, 265 (1968)) により定量化した。

結果を第 2 表に示した。ヒト IgE H鎖のポリペプチドの産生量は pGETtrp 302 を含む菌株が最も多く 480  $\mu\text{g}/\text{ml}$  抽出液であった。

第 2 表

組換え体	IgE H鎖産生量 (ng/ $\mu$ l抽出液)
大腸菌 294 (ptrp771)	0
大腸菌 294 (pGETtrp104)	84
大腸菌 294 (pGETtrp302)	480
大腸菌 294 (pGETtrp410)	48

図)。これら一連の反応により、trpプロモーターの下流に、翻訳開始コドンおよび His をコードするコドン CAT を有し、読み取り枠が一致して、ヒト IgE H鎖のポリペプチドが、Dorrington の報告による 331 番目のアミノ酸をコードするコドンより始まるヒト IgE H鎖のポリペプチド発現プラスミド pGETtrp 410 を構築した。このプラスミドを用いて Cohenらの方法に従って大腸菌 294 を形質転換させることにより、求めるプラスミド pGETtrp 410 を含む菌株を得た。

#### 実施例 4

実施例 2, 3 で得られた IgE H鎖発現プラスミドを含む菌株を 20  $\mu$ l の 1% グルコース、0.4% カザミノ酸を含む M9 培地で 37℃ 4 時間培養した後、インドールアクリル酸を 30  $\mu$ g/ $\mu$ l に加え、さらに 37℃ 3 時間培養した。菌体を集め、食塩水で洗ったのち、0.5  $\mu$ l の溶解液 (10 mM Tris-HCl, pH 8.0, 10 mM EDTA 0.2 M NaCl, 1 mM フェニルメチルスルホニルフルオライド, 0.02% トリトン X 100, 0.1 M

#### 実施例 5

昭和 56 年特許第 56-19324 号特許例 2 に記載されている方法により抗ヒト IgE モノクローナル抗体を水不溶性担体アフィゲル 10 (Bio-Rad 社) に結合させた。抗ヒト IgE モノクローナル抗体-アフィゲル 10 カラム 1  $\mu$ l に実施例 4 で得られた pGETtrp 302 を含む菌体抽出液 5  $\mu$ l をかけ、20% デキストロースを含む PBS (20 mM リン酸緩衝液, pH 6.8, 0.15 M NaCl) 50  $\mu$ l を用いてカラムを洗浄したのち、0.2 M 酢酸, 0.15 M NaCl 溶液 5  $\mu$ l を用いて、カラムに吸着したヒト IgE H鎖をカラムから溶出し、溶出液をただちに中和したのち、PBS 1  $\mu$ l に対して 5℃ で 24 時間透析した。この操作により純度 80% 以上のヒト IgE H鎖のポリペプチドが約 50% の回収率で得られた。

#### 図面の簡単な説明

第 1 図はヒト IgE H鎖のポリペプチドをコードするヌクレオチド配列を、第 2 図は第 1 図に示されるヌクレオチド配列に対応するアミノ酸配列

を、第3図は実施例1で得られた pG ET 2 中の  
cDNAの制限酵素地図を、第4図はその一次構造  
(ヌクレオチド配列)を示す。第5図は実施例2  
の構築図を、第6図は実施例3の構築図を表し、  
//// 部分はヒト IgE H 鎖のポリペプチドを  
コードする部分を示す。

代理人 非理士 天 井 作 次



# 第1図—(1)

10	20	30	40	50	
AGATTTCALGECAGGGTCACCATGACCAGAGAGCGCTCCCTCAGTACAGC					59
TCTAAAGTCCCGTCCCACTGGTACTGGTCTCTGCGCAGGAAGTCATCTCG					
CTACATGGACCTGAGAACTCTGAGATCTGACGACTCGGCCGTCTTTTACT					100
GATGTACCTGGACTCTTCAGACTCTAGACTGCTGAGCCGGCACAATAATGA					
CTCCGAAAGTGACCCCTTTTTCGAGTGATTATTATAACTTTGACTACTCG					150
CACGCTTTTCACTGGGAAAAACCTCACTAATAATTTGAAACTGATGAGC					
TACACTTTGGAGCTCTGGGGCCAGGGACACGGTCACCGTCTCCTCAGC					200
ATGTGAACCTGCAGACCCCGCTTCCCTGGTGCCAGTGGCAGAGGAGTCC					
CTCCACACAGAGCCCATCCCTCTTCCCTTGACCCCGTGGTGCAAAAACA					250
GAGGTGTGTCTCGGCTAGGCAGAGGGGAACCTGGCCGACGACGTTTTTGT					
TTCCCTCCAATGCCACCTCCGTGACTCTGGGCTGGCTGGCCACGGGCTAC					300
AAGGGAGCTTACGGTGGAGGCACTGAGACCCGACGGACCGGTGCCCGATG					
TTCCCGGAGCCGGTGATGGTGACCTGGGACACAGGCTCCCTCAACGGGAC					359
AAGGGCTCGGGCACTACCACTGGACCGTGTGTCGGAGGAGTTGCCCTG					
AACTATGACCTTACCAGCCACACCCCTCAGCGCTCTCTGGTCACTATGCCA					409
TGATACTCGAATGGTCCGTGGTGGAGTGGCAGAGACCACTGATACGGT					
CCATCAGCTTGTGACCGTCTCGGGTGGTGGGCCAAGCAGATGTTACC					450
GGTAGTCGAGCACTGSCAGAGCCACGCCACCGCTTCGCTACAAGTGG					
TGCCGTGTGGACACACTCCATCTCCACAGACTGGGTCCACAACAAAC					500
ACGGCACACCGTGTGTAGGTAGCAGGTCTCTGACCCAGCTGTTGTTTTG					

## 第1図-(2)

10	20	30	40	50	
CTTCAGCGTCTGCTCCAGGACTTCACCCGCCCCACCGTGAGATCTTAC					550
GAGTCCGACGAGGTCCTGAACTGGGGCGGGTGACACTTCTAGAAATG					
AGTCGTCTCTCGGACGGCGGGGCACTTCCCGCGACCATCCAGCTCTCTG					600
TCAAGAGGACCGTCCCGCGGCGTGAAAGGGGGCTGGTAGGTCGAGGAC					
TGCTCTCTCTCTGGTACACCCGAGGACTATCAACATCAGCTGGCTGGA					650
ACGGAGCAGACCCATGTGGGTCCCTGATAGTTCTAGTGGACCGACCT					
GGACGGGCGAGTCATGGAGCTGGACTTGTCCACCGCTCTACACGCGAGG					700
CCTGCGCGTCCAGTACCTGCACTGAACAGGTGGCGGAGATGGTGGCTCC					
AGGCTGAGCTGGCTCCACACAAAGCGAGCTACCCCTCAGCCAGAAACAC					750
TCCCACTCGACCGGAGGTGTGTTTCCCTCGAGTGGGAGTCCGTCTTCGTG					
TGGCTGTCAAGCCGACCTACACCTGGCAGGTACCTATCAAGCTCACAC					800
ACCGACAGTCTGCGGTGGATGTGGACGGTCCAGTGGATAGTTCAGGTGTG					
CTTTGAGGACAGCACCAGGAAGTGTGAGATTCCACCCGAGAGCGGCTGA					850
GAAAGTCTCTGTCTGTCTTTCACACGCTAAGGTGGGGCTCTCCCACT					
GGCGCTACCTAAGCGGGCCAGCCGCTTCGACCTGTTTCATCCGCAAGTGG					900
CGCGGATGGATTGGCGGGGTCCGGCAAGCTGGACAAAGTAGCGGTTACAGC					
CCGACGATCACCTGTCTGTGGTGGACCTGGCACCAGCAAGGGGACCGT					950
GGGTGCTAGTGGACAGACCCACCTGGACCGTGGGTGGTTCGCTTGGCA					
GAACCTGAGCTGTGTCGGGGCCAGTGGGAAGCCTGTGAACCACTCCACCA					1000
CTTGCAGTGGACAGGGCGGGTCAACCTTCCGACACTTGGTGAGGTGGT					

## 第1図-(3)

10	20	30	40	50	
GAAAGGAGGAGAGGACGCGCAATGGGACGTTAACCGTCACTCCACCCCTG					1050
CTTTGCTCCTCTTCCGTCCGTTACCGTGCAATTGGCAGTGCAGGTGGGAC					
CCGGTGGGCAACCCAGACTGGATCGAGGGGAGACCTACCACTGCAGCGGT					1100
GGCCACCCGTGGGCTCTGACCTAGCTCCCGCTCTGGATGGTCAGTCCCA					
GACCCACCCACCTGCCAGGGCCCTCATGCCGTCCACGACCAAGACCA					1150
CTGGGTGGGGTGGAGGGGTCCCGGGAGTACGCCAGGTGCTGGTTCTGGT					
GGGGCCCGGCTGCTGCCCGGAAGTCTATCCGTTTGGCAGCCCGAGTGG					1200
CGCCGGGCGGACGAGGGGCTTCAGATACGCAAGCGTGGGGCTCACC					
CGCGGAGCGGGACAAAGCGCACCTCGGCTGCTGATCCAGAACTTCAT					1250
GGCCCTCGGCGCTGTTCCGCTGGGAGCGGACGACTAGGTCTTGAAGTA					
GCCTGAGGACATCTCGGTGCACTGGCTGCACAAAGAGGTGCAGCTCCCGG					1300
CGGACTCCTGTAGAGCCACGTACCGACGTGTTGCTCCAGTCCAGGGCC					
ACGCCCGGACAGCAGCAGCGAGCCCGCAAGACCAAGGGCTCCGGCTTC					1350
TCCGGGCGCTGTCTGTGCTGCGTCCGGGCGTTCTGTTCCCGAGGCGGAAG					
TTCGTCTTCAAGCCGCTGGAGGTGACCAGGGCCGAATGGGAGCAGAAAGA					1400
AAGCAGAACTCGCGGACCTCCACTGGTCCCGCTTACCCCTCGTCTTCT					
TCAGTTCACTGCGGTGCACTCCATGAGGACGCGAGCCCTCACAGACCG					1450
ACTCAAGTAGACGGCAGCTCAGGTACTCCGTGGTTCGGGGAGTGTCTGGC					
TCCAGCGAGCGGTGTCTGTAATCCCGCTAAATGA					
AGGTGGCTCGCCACAGACATTAGGGCCATTACT					

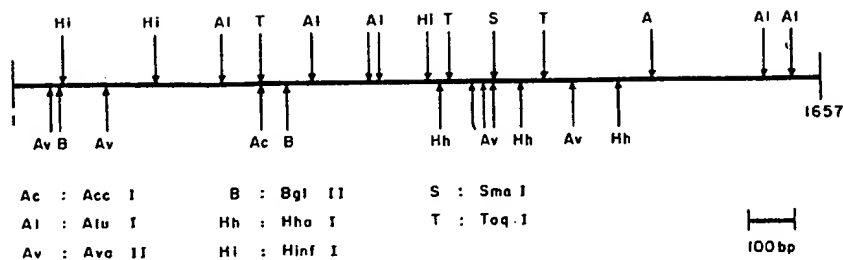
## 第2図一(1)

ARG PHE GLN GLY ARG VAL THR MET THR ARG ASP ALA SER PHE SER  
 THP ALA TYR MET ASP LEU ARG SER LEU ARG SER ASP ASP SER ALA  
 VAL PHE TYR CYS ALA LYS SER ASP PRO PHE TRP SER ASP TYR TYR  
 ASN PHE ASP TYR SER TYR THR LEU ASP VAL TRP GLY GLN GLY THR  
 THR VAL THR VAL SER SER ALA SER THR GLN SER PRO SER VAL PHE  
 PRO LEU THR ARG CYS CYS LYS ASN ILE PRO SER ASN ALA THR SER  
 VAL THR LEU GLY CYS LEU ALA THR GLY TYR PHE PRO GLU PRO VAL  
 MET VAL THR TRP ASP THR GLY SER LEU ASN GLY THR THR MET THR  
 LEU PRO ALA THR THR LEU THR LEU SER GLY HIS TYR ALA THR ILE  
 SER LEU LEU THR VAL SER GLY ALA TRP ALA LYS GLN MET PHE THR  
 CYS ARG VAL ALA HIS THR PRO SER SER THR ASP TRP VAL ASP ASN  
 LYS THR PHE SER VAL CYS SER ARG ASP PHE THR PRO PRO THR VAL  
 LYS ILE LEU GLN SER SER CYS ASP GLY GLY GLY HIS PHE PRO PRO  
 THR ILE GLN LEU LEU CYS LEU VAL SER GLY TYR THR PRO GLY THR  
 ILE ASN ILE THR TRP LEU GLU ASP GLY GLN VAL MET ASP VAL ASP  
 LEU SER THR ALA SER THR THR GLN GLU GLY GLU LEU ALA SER THR  
 GLN SER GLU LEU THR LEU SER GLN LYS HIS TRP LEU SER ASP ARG  
 THR TYR THR CYS GLN VAL THR TYR GLN GLY HIS THR PHE GLU ASP  
 SER THR LYS LYS CYS ALA ASP SER ASN PRO ARG GLY VAL SER ALA  
 TYR LEU SER ARG PRO SER PRO PHE ASP LEU PHE ILE ARG LYS SER  
 PRO THR ILE THR CYS LEU VAL VAL ASP LEU ALA PRO SER LYS GLY

## 第2図一(2)

THR VAL ASN LEU THR TRP SER ARG ALA SER GLY LYS PRO VAL ASN  
 HIS SER THR ARG LYS GLU GLU LYS GLN ARG ASN GLY THR LEU THR  
 VAL THR SER THR LEU PRO VAL GLY THR ARG ASP TRP ILE GLU GLY  
 GLU THR TYR GLN CYS ARG VAL THR HIS PRO HIS LEU PRO ARG ALA  
 LEU MET ARG SER THR THR LYS THR SER GLY PRO ARG ALA ALA PRO  
 GLU VAL TYR ALA PHE ALA THR PRO GLU TRP PRO GLY SER ARG ASP  
 LYS ARG THR LEU ALA CYS LEU ILE GLN ASN PHE MET PRO GLU ASP  
 ILE SER VAL GLN TRP LEU HIS ASN GLU VAL GLN LEU PRO ASP ALA  
 ARG HIS SER THR THR GLN PRO ARG LYS THR LYS GLY SER GLY PHE  
 PHE VAL PHE SER ARG LEU GLU VAL THR ARG ALA GLU TRP GLU GLN  
 LYS ASP GLU PHE ILE CYS ARG ALA VAL HIS GLU ALA ALA SER PRO  
 SER GLN THR VAL GLN ARG ALA VAL SER VAL ASN PRO GLY LYS -

第 3 図



第 4 図—(1)

10      20      30      40      50

50  
 \* \* \* \* \*  
 GGGGGGGGGGGGGGGGAGATTTCAGGGCAGGGTCACCATGACGAGAGAC  
 CCCCCCCCCCCCCCGCTCTAAAGTCCCGTCCGAGTGGTACTGGTCTCTG

100  
 \* \* \* \* \*  
 GCGTCCTTCAGTACAGCCCTACATGGACCTGAGAAGTCTGAGATCTGACGA  
 CGCAGGAAGTCATGTCGGATGTACCTGGACTCTTCAGACTCTAGACTGCT

150  
 \* \* \* \* \*  
 CTCGGCCGTGTTTTACTGTGGAAAAGTGACCCCTTTTGGAGTGATTATT  
 GAGCGGGCAGAAAATGACACGCTTTTCACTGGGAAAACCTCACTAATAA

200  
 \* \* \* \* \*  
 ATAACCTTGACTACTCGTACACTTTGGACGTCTGGGGCCAAGGGACCACG  
 TATTGAAACTGATGAGCATGTGAACCTGCAGACCCGGTTCCTGGTGC

250  
 \* \* \* \* \*  
 GTCACCGTCTCCTCAGCCTCCACACAGAGCCCATCCGTCTCCCTTGAC  
 CAGTGGCAGAGAGTCGGAGGTGTCTCTCGGTAGGCAGAGGGGAAGTGC

300  
 \* \* \* \* \*  
 CCGTCTCTGCAAAAACATTCCCTCCAATGCCACCTCCGTGACTCTGGCT  
 GCGGACGACGTTTTTGTAAAGGAGGTTACGGTGGAGGCACTGAGACCGGA

350  
 \* \* \* \* \*  
 GCCTGGCCACGGGCTACTTCCCGGAGCCGGTGATGGTGACCTGGGACACA  
 CGGACCGGTGCCGATGAAGGGCTCGGCCACTACCACTGGACCGTGTGT

400  
 \* \* \* \* \*  
 GCGTCCCTCAACGGGACAACTATGACCTTACCAGCCACCAACCTCAGCT  
 CCGAGGGAGTTGCCCTGTTGATACTGGAATGGTGGTGGTGGAGTGCGA

450  
 \* \* \* \* \*  
 CTCGGTCACTATGCCACCATCAGCTTGGTGACCGTCTCGGGTGGGTGGG  
 GAGACCACTGATACGGTGGTAGTCGAAGGACTGGCAGAGCCCAACGACCC

500  
 \* \* \* \* \*  
 CCAAGCAGATGTTCACTGCCGTGTGGCAGACACTCCATCGTCCACAGAC  
 GGTTCGTCTACAAGTGGACGGCACACCGTGTGTGAGGTAGCAGCTCTCTG

第4図-(2)

10	20	30	40	50	
TGGGTCCGACAAACCTTCAGCGTGTGCTCCAGGGACTTCACCCGGCC					550
ACCCAGCTGTTGTTTGGAGTCCGAGACGAGGTCCCTGAAGTGGGGCCG					
CACCGTGAGATCTTACAGTCCCTCCGACGGGGGGGGCACITCCCCC					600
GTCGCACTTCTAGAATGTCAGCAGGACGCTGCCGGCGCCGTGAAGGGGG					
CGACCATCCAGCTCCTGTCCCTCGTCTCTGGGTACACCCGAGGCACTATC					650
GCTGGTAGGTCGAGGACACGGAGCAGAGACCCATGTGGGGTCCCTGATAG					
AACATCACCTGGCTGGAGGACGGGAGGTATGGACGTGGACTTGTCCAC					700
TTGTAGTGGACCGACCTCCTGCCCGTCCAGTACCTGCACCTGAACAGGTG					
CGCCTCTACCAAGCAGGAGGGTGAGCTGGCCTCCACACAAAGCGAGCTCA					750
GCGGAGATGCTGGTCCCTCCCACTCGACCGGAGGTGTGTTTGGCTCGAGT					
CCCTCAGCCACAAGCACTGGCTGTGAGACCGCACCTACCTGCCAGGTC					800
GGGAGTGGGTCTTCTGTACCCACAGTCTGGCGTGGATGTGGACGGTCCAG					
ACCTATCAAGGTCAACCTTTGAGGACAGCACCAGAGTGTGCAGATTCT					850
TGGATAGTTCCAGTGTGGAACTCCTGTCTGCTGTTCTTACACCTCTAAG					
CAACCCGAGAGGGGTGAGGGCTACCTAAGCCGGCCAGCCCGTTCCAGC					900
GTTGGGCTCTCCCACTCGGGGATGGATTGGCCGGGTGGGGCAAGCTGG					
TGTTATCCCAAGTCCGCCACGATCACCTGTCTGCTGGTGGACCTGGCA					950
ACAAGTAGGGCTTCAGCGGGTGTAGTGGACAGACCAACCTGGAGCGT					
CCACGCAAGCGGACCTGAACCTGACCTGGTCCCGGGCCAGTGGCAAGCC					1000
GGGTGCTTCCCTGCGACTTGGACTGGACAGGGGGCCGGTCAACCTTGG					

第4図-(3)

10	20	30	40	50	
TGTGAACCACTCCACAGAAAGCAGGAGCAAGCCCAATGCCACCTTAA					1050
ACACTTGGTGAGGTGGTCTTCCCTCCTCTTCTGCTGCGTTACCGTGAATT					
CCGTCACGTCCACCTGCCGGTGGGACCCGAGACTGGATCGAGGGGGAG					1100
GGCAGTGCAGGTGGGACGGCCACCCGTGGGCTGTGACCTAGCTCCCCCTC					
ACCTACCAGTGCAGGGTGACCCACCCCACTTCCCGAGGGCCCTCATGCG					1150
TGGATGCTCAGTTCACACTGGGTGGGGTGGACGGGTCCCGGGAGTACGC					
GTCCACGACCAAGACCGGGCCCGCTGCTGCCCGGAAGTCTATCGGT					1200
CAGGTGCTGTTCTGCTGCGGGGGGACGAGGGGGCTTCAGATACGCA					
TTGGGACGCCGGAGTGGCCGGGGAGCCGGGACAGCGCACCCCTCGCTGC					1250
AACGCTGCGGCTCACCGGCCCTCGGCCCTGTTCGGGTGGGAGCGGACG					
CTGATCCAGAACTTCATGCCCTGAGGACATCTCGGTGCAGTGGCTGCACAA					1300
GACTAGGTCTTTGAAGTACGGACTCCTGTAGAGCCACGTACCCGACGTGT					
CGAGGTCCAGCTCCCGGACGCCGGCACAGCACGAGCGCCCGCAAGA					1350
GCTCCAGCTCGAGGGCTTGGGGCCGTGTGCTGTGCGTGGGGCGTTCT					
CCAAGGGCTCCGGCTTCTTCTGCTTTCAGCCGCTGGAGGTGACCAAGGCC					1400
GGTTCGGAGGCCGAAGAACAGAACTCGGCGGACCTCCACTGCTCCGG					
GAATGGGAGCAGAAAGATGAGTTTCTGCTGCGGTGCACTCCATGAGGACG					1450
CTTACCTCTGTTTCTACTCAAGTAGACGGCAGTCAAGTACTCCGTCG					
GAGCCCTCACACAGCGTCCAGCGAGCGGTGCTCTGTAATCCCGTAAT					1500
CTCGGGAGGTGCTGCGAGGTGGTCCGCACAGACATTTAGGGCCATTTA					

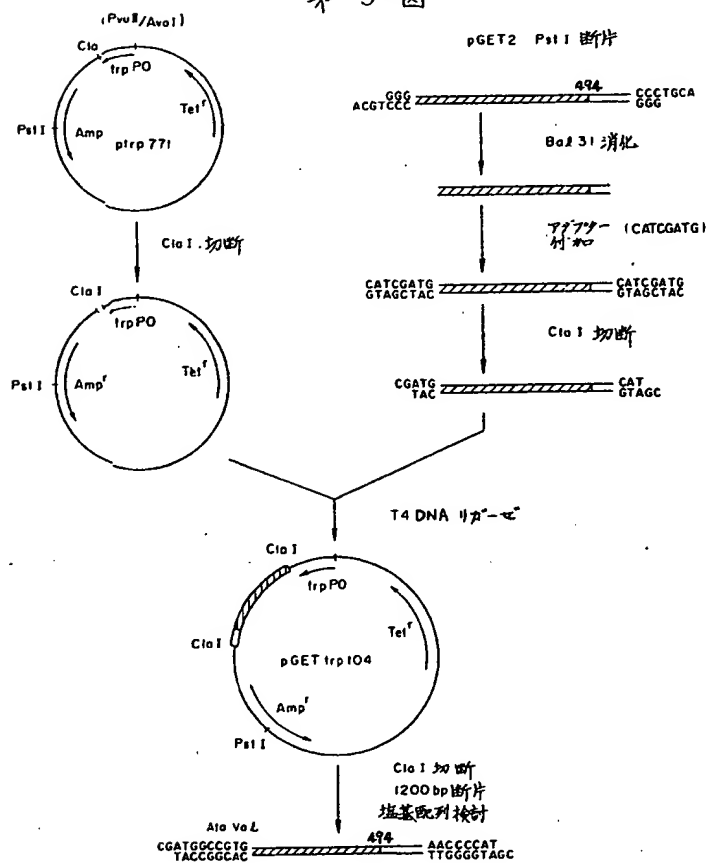
第 4 図-(4)

10	20	30	40	50	
GACGTA	CTCCTC	CTCCTC	CCAGGG	CTCCAT	CCAGCTGTGCAGTG
CTGCAT	GAGGAC	GGGAGG	GAGGCT	CCCGAG	GTTAGGTCGACACGTCAC
1550					
GGGAGG	ACTGGC	CAGACCT	TCTGTCC	ACTGTTG	CAATGACCCGAGGAAGC
CCCTCCT	GACCGG	CTGGAAG	ACAGGTG	ACAACG	TTACTGGGGTCCTTCG
1600					
TACCCCA	ATAAACT	GTGCCTG	CTCAGAAAA	AAAAAAAA	AAAAAACCCCCCC
ATGGGGG	TTATTTG	ACACGG	ACGAGTCT	TTTTTTTT	TTTTTTTTTTGGGGGGG
1650					
CCCCCCC					
GGGGGGG					

TOTAL NUMBER OF NUCLEOTIDE PAIRS = 1657

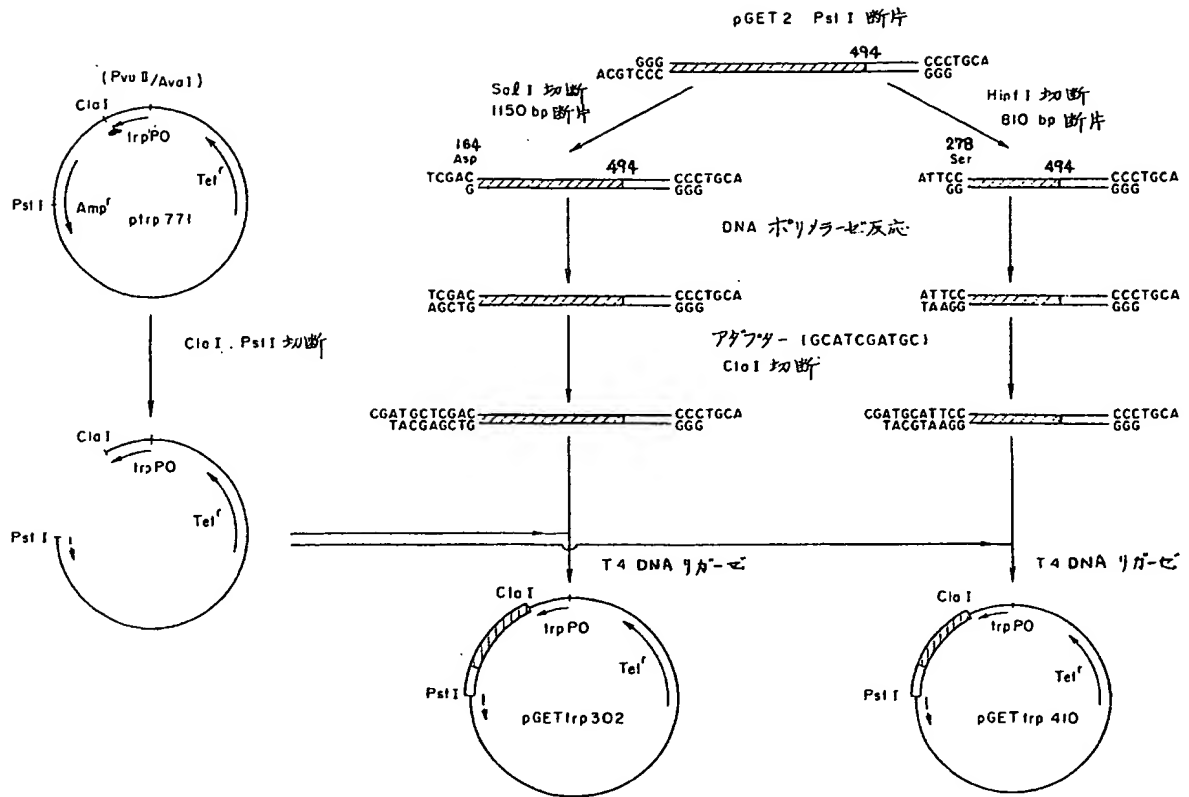
代理人 弁理士 天 井 作 次

第 5 図





## 第 6 図



第 1 頁の続き

⑦発 明 者 黒川勉

川西市水明台 1 丁目 1 番地の 50

⑧発 明 者 音田治夫

川西市多田院字順松 21 番地の 6

13 10 1982  
An  
48  
(Translation)

PATENT OFFICE  
JAPANESE GOVERNMENT

This is to certify that the annexed is a true  
copy of the following application as filed with this  
office.

Date of Application : September 7, 1982  
Application Number : No. 156285 of 1982  
Applicant(s) : Takeda Chemical Industries, Ltd.

July 29 , 1983

Director-General,

Patent Office  
Kazuo Wakasugi

Certificate No. Sho 58-21893

Application for Patent  
(Patent application under the proviso  
of Art. 38 of the Patent Law)

The 7th day of September  
The 57th year of Showa (1982)

To: Director-General of the Patent Office

1. Title of Invention:

Novel DNA

2. Number of the Inventions stated in Extent of Claim  
for Patent: 4

3. Inventor(s):

Address: 4-16, Higashitokiwadai 7-chome, Toyono-cho,  
Toyono-gun, Osaka

Name : Masakazu Kikuchi  
[with 2 co-inventors]

4. Applicant:

Address: 27, Doshomachi 2-chome, Higashi-ku, Osaka

Name : (293) Takeda Chemical Industries, Ltd.  
Ikushiro Kurabayashi, representative

5. Agent :

Postal Zone Number: 532

Address: c/o Osaka Plant of Takeda Chemical  
Industries, Ltd.  
17-85, Jusohonmachi 2-chome, Yodogawa-ku, Osaka

Name : (6022) Sakuji Amai , Registered Patent Attorney  
Tokyo Liaison Office (TOKKYOHOKIKA)  
Telephone Number: 278-2219

6. List of annexed Documents:

(1) Specification	one set
(2) Drawings	one set
(3) Power of Attorney	one set
(4) Copy of this Application for Patent	one set

7. Inventors other than that described above:

Address: 1-50, Suimeidai 1-chome, Kawanishi,  
Hyogo

Name : Tsutomu Kurokawa

Address: 21-6, Aza-junmatsu, Tada-in, Kawanishi,  
Hyogo

Name : Haruo Onda

SPECIFICATION

1. Title of the Invention

Novel DNA

2. Extent of Claim for Patent

- (1) A DNA which contains the polynucleotide of the nucleotide sequence 831-1485 as shown in Figure 1.
- (2) A DNA according to Claim 1, wherein the polynucleotide of the nucleotide sequence 490-830 as shown in Figure 1 or a fragment thereof is linked to the 5' end of the polynucleotide of the nucleotide sequence 831-1485 as shown in the same Figure.
- (3) A DNA according to Claim 2, wherein the polynucleotide of the nucleotide sequence 88-489 as shown in Figure 1 or a fragment thereof is linked to the 5' end.
- (4) A DNA according to Claim 3, wherein the polynucleotide of the nucleotide sequence 1-87 as shown in Figure 1 or a fragment thereof is linked to the 5' end.
- (5) A DNA according to any of Claims 1 to 4, wherein it has ATG at the 5' end without any reading frame shift.
- (6) A DNA according to Claim 1, which codes for the polypeptide of the amino acid sequence 278-494 as shown in Figure 2.
- (7) A DNA according to Claim 2, which codes for a polypeptide wherein the polypeptide of the amino acid sequence 164-277 as shown in Figure 2 or a fragment thereof is linked to the N terminus of the polypeptide of the amino acid sequence 278-494 as shown in the same Figure.
- (8) A DNA according to Claim 3, which codes for a polypeptide wherein the polypeptide of the amino acid sequence 30-163 as shown in Figure 2 or a fragment thereof is linked to the N terminus of the polypeptide as defined in Claim 7.
- (9) A DNA according to Claim 4, which codes for a polypeptide wherein the polypeptide of the amino acid sequence 1-29 as shown in Figure 2 or a fragment thereof is linked

to the N terminus of the polypeptide as defined in Claim 8.

(10) A DNA according to any of Claims 1 to 9, which codes for a polypeptide having Met at the N terminus thereof.

(11) A DNA according to any of Claims 1 to 10, which codes for a polypeptide equivalent in immunological or biological activities to the human immunoglobulin E H Chain.

(12) A DNA according to any of Claims 1 to 11, which forms part of a recombinant DNA molecule.

(13) A DNA according to any of Claims 1 to 12, which is linked downstream from a promoter.

(14) A DNA according to Claim 13, wherein the promoter is tryptophane promoter.

(15) A method of producing a DNA containing a polynucleotide of the nucleotide sequence 831-1485 as shown in Figure 1, which comprises reversely transcribing a mRNA coding for the human immunoglobulin E H Chain.

(16) A transformant which contains a DNA containing a polynucleotide of the nucleotide sequence 831-1485 as shown in Figure 1.

(17) A transformant according to Claim 16, which is Escherichia coli.

(18) A method of producing a polypeptide of or equivalent in immunological or biological activities to the human immunoglobulin E H chain, which comprises growing a transformant which contains a DNA containing a polynucleotide of the nucleotide sequence 831-1485 as shown in Figure 1, accumulating the polypeptide of or equivalent in immunological or biological activities to the human immunoglobulin E H chain and recovering the same.

### 3. Detailed Description of the Invention

This invention relates to a novel DNA. More particularly, this invention relates to a DNA containing a polynucleotide which codes for the human immunoglobulin E H-chain polypeptide, to a transformant carrying said DNA, and to a method for producing the human immunoglobulin E H-chain polypeptide by the cultivation of said transformant.

Immunoglobulins, which are present in animal body fluids and are closely associated with antibodies, consist of H (heavy) chains and L (light) chains. Each chain comprises the V region, which is determinative of the binding specificity with antigen, and the C region, which is determinative of the effector function. On the basis of the constituents of the H chains, immunoglobulins (Ig) are classified into 5 classes, namely A, D, G, M and E.

Among them, immunoglobulin E (hereinafter referred to as IgE), which constitutes reagin, has a molecular weight of 196,000 daltons and consists of two 75,000-dalton H chains and two 22,500-dalton L chains (in the case of human IgE), the chains being linked together by disulfide bond. The C region of the H chain of IgE comprises four sites, CH1 to CH4, and two H chains are linked together at CH2 by disulfide bonds. IgE is in charge of important biological reactions, such as allergic reactions. For instance, it is known that allergic reactions are induced by binding of specific antigen-bound IgE to sensitized mast cells or basophilic cells [K. Ishizaka and T. Ishizaka, Immunological Rev., 41, 109 (1978)]. Therefore, for the purpose of suppressing allergic reactions, the use of an IgE molecule having no antigen-binding site has been proposed. However, many problems remain unsolved with respect to a variety of in vivo reactions induced by IgE. One reason is that a sufficient quantity of human IgE cannot be supplied.

On the other hand, the anti-IgE antibody is an essential material in the diagnosis of allergic diseases and is demanded in very large quantity. For its production, however, the purified human IgE is required in large quantity. For this and other reasons, development of a technique capable of producing the human IgE on large scale and at low cost has been waited for.

In a so-far proposed method of producing IgE, the supernatant of a culture of human IgE-producing myeloma cells of an established line is treated for the separation of IgE followed by purification. However, said method involves cell culture and the cell growth rate is low. For these and other reasons, it is difficult to obtain a large quantity of IgE at low cost.

The present inventors have already succeeded in isolating a human IgE-encoding mRNA from cells (Japanese Patent Application No. 120,555/1981 filed July 30, 1981).

With the above mRNA, the present inventors continued their research with use of the technology of gene manipulation so that they could develop a technology of producing the human IgE H chain polypeptide by cloning the gene coding for the human IgE H chain polypeptide and introducing the thus-obtained recombinant DNA molecule into a host organism, and, as a result, they have completed the present invention.

Thus, the present invention provides a DNA which contains a polynucleotide coding for the human IgE H-chain polypeptide, a transformant carrying said DNA, and a method of producing the human IgE H-chain polypeptide or a polypeptide equivalent thereto in immunological or biological activities, which comprises growing the transformant carrying said DNA.

The DNA provided by the present invention is a DNA containing a polynucleotide having the nucleotide sequence shown in Figure 1.

Referring to Fig. 1, the polynucleotide of the

nucleotide sequence 831-1485 codes for a polypeptide of the amino acid sequence 278-494 as shown in Fig. 2. Thus, it codes for CH3-CH4 of the human IgE H-chain.

The polynucleotide of the nucleotide sequence 490-1485 as shown in Fig. 1 codes for a polypeptide of the amino acid sequence 164-494 as shown in Fig. 2, hence CH2-CH4 of the human IgE H-chain.

The polynucleotide of the nucleotide sequence 88-1485 as shown in Fig. 1 codes for a polypeptide of the amino acid sequence 30-494 as shown in Fig. 2. Said polypeptide covers the CH1-CH4 polypeptides of the human IgE H-chain.

Similarly, the polynucleotide of the nucleotide sequence 1-1485 as shown in Fig. 1 codes for a polypeptide of the amino acid sequence 1-494 as shown in Fig. 2. Said polypeptide includes the human IgE H-chain CH1-CH4 polypeptides.

For the direct expression, the above-mentioned polynucleotides may possess the codon ATG at the 5'-end thereof without reading frame shift. In that case, said polynucleotides code for polypeptides possessing Met at the N-terminus thereof.

The above-mentioned polynucleotides, with or without ATG at the 5'-end thereof without reading frame shift, are preferably linked at a site downstream from a promoter. The promoter includes, among others, the tryptophan synthesis (trp) promoter, rec A promoter and lactose promoter. Among these, the trp promoter is preferable.

Table 1 gives the definition of each symbol as used in the present specification, drawing and claims.

Table 1

DNA	= deoxyribonucleic acid
cDNA	= complementary deoxyribonucleic acid
RNA	= ribonucleic acid
mRNA	= messenger ribonucleic acid



A = deoxyadenylate  
T = thymidylate  
G = deoxyguanylate  
C = deoxycytidylate  
U = uridylate  
dATP = deoxyadenosine triphosphate  
dTTP = thymidine triphosphate  
dGTP = deoxyguanosine triphosphate  
dCTP = deoxycytidine triphosphate  
ATP = adenosine triphosphate  
EDTA = ethylenediamine tetraacetate  
SDS = sodium dodecyl sulfate  
Gly = glycine  
Ala = alanine  
Val = valine  
Leu = leucine  
Ile = isoleucine  
Ser = serine  
Thr = threonine  
Cys = cysteine  
Met = methionine  
Glu = glutamic acid  
Asp = aspartic acid  
Lys = lysine  
Arg = arginine  
His = histidine  
Phe = phenylalanine  
Tyr = tyrosine  
Trp = tryptophan  
Pro = proline  
Asn = asparagine  
Gln = glutamine  
bp = base pair(s)

In the present invention, a double-stranded DNA coding for the human IgE H-chain polypeptide can be produced by synthesizing a single-stranded cDNA using the mRNA coding for the human IgE H-chain polypeptide as produced by the method disclosed in Japanese Patent Application No. 120,555/1981 or a modification thereof as the template together with reverse transcriptase, for instance, then converting the cDNA to the double-stranded form, digesting the double-stranded DNA with an enzyme (exonuclease, endonuclease), adding an adapter to the digestion product, inserting the resulting product into a plasmid, introducing the plasmid into Escherichia coli, for instance, growing the thus-obtained transformant and isolating the cDNA-containing plasmid.

The mRNA to be used in the above process can be produced, for example, in the following manner.

Human myeloma cells of the established cell line U266, which are capable of producing human IgE, are cultivated, the proliferated cells are harvested by centrifugation, washed, for instance with physiological saline, and lysed in a denaturing solution, for instance N-laurylsarcosine buffer, with heparin, diethyl pyrocarbonate, etc. added, and an RNA fraction is collected in the conventional manner by, for example, layering the lysate onto 5.7 M CsCl solution followed by centrifugation and extraction with phenol. Then, polyadenylic acid-containing RNAs are separated using oligo(dT)-cellulose, poly(U)-Sephadex or the like. The subsequent sucrose density gradient centrifugation gives the mRNA.

Using the thus-obtained mRNA as the template, a single-stranded cDNA is synthesized by any method known per se with the use of reverse transcriptase, and the cDNA is further converted to the double-stranded form [Maniatis, T. et al., Cell, 8, 163 (1976)].

The double-stranded DNA is inserted into pBR 322 at the PstI or SphI restriction endonuclease cleavage site by, for example, the dG-dC or dA-dT homopolymer tailing method [Nelson, T. S., Methods in Enzymology, 68, 41

(1979), Academic Press Inc., New York]. Escherichia coli strain  $\chi$ 1776, for instance, is transformed with the resulting recombinant plasmid. An adequate transformant can be selected on the basis of the tetracycline or ampicillin resistance.

The structural gene fragment for the human IgE H-chain has already been cloned [Nishida et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 79, 3833 (1982)], and its base sequence has been partially analyzed. This gene fragment (gift from Prof. Tasuku Honjo of Osaka University, Faculty of Medicine) is labelled with  $^{32}\text{P}$  by, for example, the nick translation method [Rigby, P. W. J. et al., J. Mol. Biol., 113, 237 (1977)] or, alternatively, an oligonucleotide having the nucleotide sequence supposedly corresponding to the amino acid sequence of the human IgE H-chain polypeptide is synthesized chemically and labelled with  $^{32}\text{P}$ . With the labelled product as the probe, the desired clone is secondarily screened out from among the already obtained tetracycline- or ampicillin-resistant transformants by the per se known colony hybridization method [Grunstein, M. and Hogness, D. S., Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 72, 3961 (1975)]. The nucleotide sequence of the clone which gives a positive result in the above colony hybridization is determined by, for example, the method of Maxam-Gilbert [Maxam, A. M. & Gilbert, W., Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 74, 560 (1977)] or the dideoxynucleotide synthetic chain termination method using phage M13 [Messing, J. et al., Nucleic Acids Res., 9, 309 (1981)], whereby the presence of the gene coding for the human IgE H-chain polypeptide can be confirmed. Then, the human IgE H-chain polypeptide-encoding gene can be cut out wholly or partly from the clone obtained and can be linked at a site downstream from an adequate promoter, the SD (Shine and Dalgarno) sequence and the translation start codon ATG, for introduction into an adequate host organism. The gene or part thereof can also be inserted into within

an adequate structural gene (e.g.  $\beta$ -lactamase gene or anthranilate synthetase gene) as inserted in a plasmid. In that case, the expression product is a chimera polypeptide coupled with the whole or part of the structural gene product.

The promoter includes those mentioned hereinabove, and the host organism includes bacteria such as Escherichia coli and Bacillus subtilis, among which Escherichia coli (e.g. strain 294, strain W3110), particularly strain 294, is preferred.

The strain 294 is a known strain [Backman, K. et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 73, 4174 (1976)] and has been deposited with the Institute for Fermentation, Osaka under deposit No. IFO-14171.

The transformation of a host organism with the DNA in the present invention is performed, for example, by the known method [Cohen, S. N. et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 69, 2110 (1972)].

The thus-obtained transformant is cultivated in a per se known medium.

The medium is, for example, glucose- and Casamino acids-containing M9 medium [Miller, J., Experiments in Molecular Genetics, 431-433 (Cold Spring Harbor Laboratory, New York, 1972)]. An agent such as 3 $\beta$ -indolylacrylic acid may be added as necessary for increased promoter efficiency.

The cultivation is generally conducted at 15-43°C for 3 to 24 hours. Aeration and/or stirring may be made as necessary.

After cultivation, cells are harvested by the known method and, for instance after suspending in a buffer, destructed by, for example, treatment with lysozyme or a surface active agent or ultrasonic treatment, followed by centrifugation to give a supernatant.

The human IgE H-chain polypeptide can be isolated from said supernatant by any of the generally known methods of purifying proteins, more advantageously by anti-human

IgE antibody column chromatography.

The human IgE H-chain polypeptide or a polypeptide equivalent thereto in immunological or biological activities as produced in the present invention is equivalent in immunological or biological activities to the human IgE H-chain polypeptide produced by the conventional method and can be used for the same purpose and in the same manner as the case where the conventional product is used.

Reference Example      Isolation of human IgE-encoding mRNA

(1) Cultivation of U-266 cells

Human myeloma cells of the established cell line U-266 [Immunology, 38, 63 (1979)] ( $2.5 \times 10^5$  cells/ml) were cultivated in 500 ml of RPMI-1640 (Roswell Park Memorial Institute) medium with 10% fetal calf serum and 0.1 mg/ml each of penicillin and streptomycin (Takeda Chemical Industries) in a roller bottle at 37°C for 3 days.

(2) Preparation of polyadenylic acid-containing RNA

The total RNA extraction from U-266 cells was performed mainly by the method of Glisinet al. [Biochemistry, 13, 2633 (1974)]. Thus, U-266 cells after 3 days of were collected by centrifugation at 2,500 revolutions per minute for 5 minutes using a Sorvall centrifugal rotor GSA, suspended in physiological saline and again centrifuged at 2,500 revolutions per minute for 5 minutes for effecting cell washing. Five to ten volumes of 4% N-laurylsarcosine buffer (Wako Pure Chemical Industries) [2 mg/ml heparin (Wako Pure Chemical Industries), 0.2% diethyl pyrocarbonate (Tokyo Kasei), 0.01 M Tris-HCl, pH 7.6] was added to the cells, and the cells were mashed 15-20 times using a 30-ml Teflon homogenizer. To the resulting solution was added CsCl to a concentration of 0.5 g/ml, and the solution was layered on 7 ml of 5.7 M CsCl in a centrifugal tube for use in a Spinco SW27 rotor and centrifuged at 26,000 revolutions per minute for 20 hours for RNA sedimentation. The supernatant in the tube was sucked off, the upper part of the tube was cut off so as to leave the lower part thereof

(about 2 cm long), and the RNA sediment was dissolved in 0.4% N-lauroylsarcosine buffer. NaCl was added to the solution to a concentration of 0.2 M, and RNAs were precipitated at -20°C by adding cold ethanol to a final concentration of 70%.

(3) Fractionation by oligo(dT)-cellulose column chromatography

The ethanol-precipitated RNAs were collected by centrifugation on a Spinco SW27.1 rotor at 20,000 revolutions per minute for 20 minutes, and then dissolved in 10 ml of 10 mM Tris·HCl (pH 7.6)-0.5 M NaCl-1 mM EDTA-0.5% SDS buffer. A 10 cc syringe was packed with 4 ml (4 cm high) of oligo(dT)-cellulose dissolved in the same buffer. The above RNA solution was passed through this column and the eluent was again passed through the column to adsorb polyadenylic acid-containing RNAs. The column was washed with the same buffer until the ultraviolet absorption at 260 nm was no more detected, whereby unadsorbed RNAs were washed away. The polyadenylic acid-containing RNAs were then eluted from the column with 10 mM Tris·HCl (pH 7.6)-1 mM EDTA-0.3% SDS buffer (1 ml/fraction) while following the RNAs based on the absorption at 260 nm (O.D.). The RNA fractions were pooled and subjected to ethanol precipitation at -20°C.

(4) Fractionation by sucrose gradient centrifugation.

About 2 mg of the polyadenylic acid-containing RNAs obtained by the above procedure was layered on 10-30% sucrose density gradient solution in 0.05 M NaCl-0.01 M EDTA-0.01 M Tris·HCl (pH 7.6)-0.2% SDS buffer, and centrifuged at 24,000 revolutions per minute and at 20°C for 22 hours using an SW27 rotor. Thereafter, the contents were divided into 40 fractions and, for each fraction, the absorption at 260 nm (O.D.) were measured. The fractions were pooled by fives with an about 18S fraction at the center and subjected to ethanol precipitation. In this manner, the desired mRNA was obtained.

Example 1

(i) Synthesis of single-stranded DNA

A mixture of 5 µg of the mRNA as obtained in the above Reference Example, 100 units of reverse transcriptase (Life Science) and 100 µl of reaction mixture [5 µg of oligo(dT), 1 mM each of dATP, dCTP, dGTP and dTTP, 8 mM MgCl<sub>2</sub>, 50 mM KCl, 10 mM dithiothreitol, 50 mM Tris-HCl, pH 8.3] was incubated at 42°C for an hour, then deproteinized with phenol, and treated with 0.1 N NaOH at 70°C for 20 minutes for decomposing and removing the RNA.

(ii) Synthesis of double-stranded DNA

The thus-synthesized single-stranded complementary DNA was maintained in 50 µl of a reaction mixture [the same reaction mixture as above except for the absence of the mRNA and oligo(dT)] at 42°C for 2 hours, whereby a double-stranded DNA was synthesized.

(iii) Addition of dC tail

This double-stranded DNA was subjected to the reaction of 60 units of nuclease S1 (Bethesda Research Laboratories) in 50 µl of a reaction mixture (0.1 M sodium acetate, pH 4.5, 0.25 M NaCl, 1.5 mM ZnSO<sub>4</sub>) at room temperature for 30 minutes. The reaction mixture was then deproteinized with phenol, and the DNA was precipitated with ethanol. The DNA was subjected to the reaction of 30 units of terminal transferase (Bethesda Research Laboratories) in a reaction mixture [0.14 M potassium cacodylate, 0.3 M Tris (base), pH 7.6, 2 mM dithiothreitol, 1 mM CoCl<sub>2</sub>, 0.15 mM dCTP] at 37°C for 3 minutes, whereby about 20 deoxycytidylates were linked to each 3'-end of the double-stranded DNA. The above series of reactions gave about 300 ng of a deoxycytidylate chain-bearing double-stranded DNA.

(iv) Cleavage of Escherichia coli plasmid and addition of dG tail

Separately, 10 µg of Escherichia coli plasmid pBR322 DNA was subjected to the reaction of 20 units of the restriction enzyme PstI in 50 µl of a reaction mixture [50 mM NaCl, 6 mM Tris-HCl (pH 7.4), 6 mM MgCl<sub>2</sub>, 6 mM 2-mercaptoethanol, 100 µg/ml bovine serum albumin] at 37°C for 3 hours, whereby the pBR322 DNA was cleaved at the PstI recognition site. After deproteinization with phenol, the cleavage product was further subjected to the reaction

of 30 units of terminal transferase in 50  $\mu$ l of a reaction mixture [0.14 M potassium cacodylate, 0.3 M Tris (base), pH 7.6, 2 mM dithiothreitol, 1 mM  $\text{CoCl}_2$ , 0.15 mM dGTP] at 37°C for 3 minutes, whereby the above plasmid pBR322 DNA was extended by about 8 deoxyguanylates at each 3'-end.

(v) Annealing of cDNA and Escherichia coli plasmid and transformation of Escherichia coli

The thus-obtained synthetic double-stranded DNA (0.1  $\mu$ g) and the above plasmid pBR322 (0.5  $\mu$ g) were annealed together by heating in a solution comprising 0.1 M NaCl, 50 mM Tris-HCl, pH 7.6, and 1 mM EDTA at 65°C for 2 minutes and then at 45°C for 2 hours, followed by slow cooling. The transformation of Escherichia coli  $\chi$ 1776 was performed according to the method of Enea et al. [J. Mol. Biol., 96, 495 (1975)].

(vi) Isolation of cDNA-containing plasmid

In this way, 1445 tetracycline -resistant colonies were isolated. The DNA of each of them was fixed on a nitrocellulose filter (vide supra).

Separately, the gene fragment corresponding to the human IgE H-chain polypeptide (vide supra) was labelled with  $^{32}\text{P}$  by the nick translation method (vide supra).

The DNA (0.2  $\mu$ g) was treated in 25  $\mu$ l of a reaction mixture [50 mM Tris-HCl, pH 7.5, 5 mM  $\text{MgCl}_2$ , 1 mM  $\beta$ -mercaptoethanol, 10  $\mu\text{Ci}$   $\alpha$ - $^{32}\text{P}$ -dATP, 0.4 ng bovine pancreatic DNase I (Werthington)] at room temperature for 2 minutes. Then, 25 units of Escherichia coli DNA polymerase I (Boehringer Mannheim) was added and the reaction was conducted at 15°C for 30 minutes. Purification by extraction with phenol and precipitation with ethanol gave a uniformly  $^{32}\text{P}$ -labelled DNA.

With this  $^{32}\text{P}$ -DNA as the probe, this was annealed with the DNA fixed on the nitrocellulose filter according to the method of Lawn et al. [Nucleic Acids Res., 9, 6103 (1981)]. As a result of autoradiography, 9 colonies responding to the probe were isolated and named pGET 1 to 9, respectively.

The plasmid DNA was isolated from cells of each of these colonies by the method of Birnboim-Doly [Birnboim, H. C. and Doly, J., Nucleic Acids Res. 7, 1513 (1979)].



Then, the insert was cut out from the plasmid DNA using the restriction enzyme PstI, whereby, among the plasmids separated, pGET2 DNA was found to contain the longest insert. Accordingly, the pGET2 DNA was selected for further use.

The restriction enzyme cleavage map of the cDNA inserted in this plasmid is as shown in Fig. 3. The primary structure (nucleotide sequence) of the cDNA sequence as inserted in the pGET2 plasmid was determined by the dideoxynucleotide synthetic chain termination method and by the method of Maxam-Gilbert. The nucleotide sequence thus determined is as shown in Fig. 4. The polynucleotide of the nucleotide sequence 18-1502 as shown in Fig. 4 corresponds to the polynucleotide as shown in Fig. 1.

The amino acid sequence which this nucleotide sequence codes for, when there is no reading frame shift, is approximately equal to the amino acid sequence of the IgE H-chain polypeptide as reported by Dorrington et al. [Immunological Rev., 41, 3 (1978)]. This confirms that the cDNA inserted in pGET2 codes for the IgE H-chain polypeptide. This cDNA begins with the codon coding for the 63th amino acid in the V region of the IgE H-chain as reported by Dorrington et al. (vide supra), hence wholly codes for the C region. Furthermore, it is believed that it retains the whole structure on the 3'-end side of the mRNA, inclusive of non-coding regions, since the poly(A) structure is present.

Therefore, the C-region polypeptide which carries the antigenicity of human IgE can be produced by adding the translation start codon ATG to the 5'-end of the nucleotide sequence inserted in the above plasmid, without reading frame shift, followed by insertion into another expression plasmid and transformation of Escherichia coli, for instance, therewith.

### Example 2

The insert in the plasmid pGET2 as obtained in Example 1 was cut out using the restriction enzyme PstI. This DNA fragment (2 µg) was partially digested from both ends under the reaction of 2 units of nuclease Bal 31 [New England Biolabs; Gray et al., Nucleic Acids Res., 2, 1459 (1975)] in 60 µl of a reaction mixture (20 mM Tris·HCl, pH 8.0, 0.6 M NaCl, 12 mM CaCl<sub>2</sub>, 12 mM MgCl<sub>2</sub>, 1 mM EDTA) at 30°C for 1 minute.

The DNA was extracted from the reaction mixture with phenol and purified by precipitation with ethanol, and then joined with the adapter 5'CATCGATG<sup>3'</sup>, which contains the translation start codon and restriction enzyme ClaI-recognition site, using T4 DNA ligase (New England Biolabs).

Separately, the plasmid ptrp771 as an expression plasmid (the vector being pBR322), which contains an Escherichia coli trp promoter portion [promoter- and operator-containing 276 bp DNA fragment; Bennett, G. N. et al., J. Mol. Biol., 121, 113 (1978)], was constructed according to the method disclosed in Japanese Patent Application No. 57-85280/1982.

This expression plasmid ptrp771 was cleaved with the restriction enzyme ClaI. Thereinto, at the cleavage site, inserted was the above-mentioned pGET2 insert DNA-adapter joining product, which also had been cleaved with ClaI, with the use of T4 DNA ligase (Fig. 5). Using the reaction product, Escherichia coli 294 was transformed according to the method of Cohen et al. (vide supra).

There were obtained a large number of colonies containing plasmids differing in the nuclease Bal 31 digestion region.

Human IgE H-chain polypeptide-producing colonies were selected from among the thus-obtained colonies by the colony immunoassay method [Kemp, D. J. and Cowman, A. F., Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 78, 4520 (1981)]. Thus, the colonies grown on a nitrocellulose filter were lysed by contacting with a 0.1 M NaHCO<sub>3</sub>-0.1% Triton X100-lysozyme (200 µg/ml) solution and directly transferred onto a cyanogen bromide-activated filter paper (Whatman No. 540) for fixation of the colonies on the filter paper. The filter paper was reacted with goat antihuman IgE antibody (Miles), then washed with a washing solution (50 mM Tris·HCl, pH 8.0, 0.5 M NaCl, 0.1% Triton X100, 1% bovine serum albumin), and further reacted with <sup>125</sup>I-labelled protein A (RCC Amersham, Great Britain). After the reaction, the filter paper was washed well and autoradiographed.

The plasmid contained in the colony that reacted most positively with the anti-human IgE antibody in the above assay was named pGETtrp104. This plasmid was extracted from cells by the method of Birnboim-Doly (vide supra). The nucleotide sequence coding for the human IgE H-chain, which was inserted in ptrp771 and now existing in this pGETtrp104, was determined by the dideoxynucleotide synthetic chain termination method (vide supra). It was revealed that the human IgE H-chain polypeptide-encoding polynucleotide starting with the codon for the 92nd amino acid (according to the report by Dorrington) is located

following the translation start codon without reading frame shift and that the poly(A) structure at the end of the mRNA structure is retained on the 3'-end side (Fig. 4). Escherichia coli 294/pGETtrp104 has been deposited with the Institute for Fermentation, Osaka under deposit No. IFO 14284.

### Example 3

- (i) From the plasmid PGET2 as obtained in Example 1, the insert was cut out with the restriction enzyme PstI. This DNA fragment was further cleaved with the restriction enzyme SalI. There was thus obtained an about 1,150 bp DNA fragment having the SalI site at one end and the PstI site at the other. The single-stranded cohesive DNA terminus at the SalI site of this DNA fragment was filled in with Escherichia coli DNA polymerase I large fragment and the DNA fragment was joined with the adapter 5' GCATCGATGC<sup>3'</sup> containing the translation start codon and restriction enzyme ClaI recognition site with the use of T4 DNA ligase (New England Biolabs). The joining product was cleaved with the restriction enzyme ClaI and then joined with the expression plasmid ptrp771 cleaved in advance with the restriction enzymes ClaI and PstI, with the use of T4 DNA ligase (Fig. 6). The above series of reactions resulted in construction of a human IgE H-chain polypeptide expression plasmid, pGETtrp302, containing the translation start codon and the Leu-encoding codon CTC newly introduced without reading frame shift at a site downstream from the trp promoter, and coding for the human IgE H-chain polypeptide starting from the codon for the 218th amino acid according to the report of Dorrington. Escherichia coli 294 was transformed with this expression plasmid according to the method of Cohen et al. to give a desired strain carrying the plasmid pGETtrp302.
- (ii) From the plasmid pGET2 as obtained in Example 1, the insert was cut out with the restriction enzyme PstI. This DNA fragment was further cleaved with the restriction

enzyme HinfI. There was thus obtained an about 810 bp DNA fragment with the HinfI site at one end and the PstI site at the other.

The single-stranded cohesive DNA terminus at the HinfI site of this DNA fragment was filled in with Escherichia coli DNA polymerase I large fragment (Bethesda Research Laboratories) so as to render the end blunt, and then the DNA fragment was joined with the same adapter as used in Example 3-(i), i.e. 5' GCATCGATGC<sup>3'</sup>, with the use of T4 DNA ligase.

The joining product was cleaved with the restriction enzyme ClaI and joined with the expression plasmid ptrp771 cleaved in advance with the restriction enzymes ClaI and PstI, with the use of T4 DNA ligase (Fig. 6). The above series of reactions resulted in construction of a human IgE H-chain polypeptide expression plasmid, pGETtrp410, containing the translation start codon and the codon CAT for His at a site downstream from the trp promoter, and coding for the human IgE H-chain polypeptide starting with the codon for the 331st amino acid according to Dorrington without reading frame shift. Escherichia coli 294 was transformed with this plasmid according to the method of Cohen et al. to give a desired strain carrying the plasmid pGETtrp410.

#### Example 4

The IgE H-chain expression plasmid-carrying strains as obtained in Examples 2 and 3 were cultivated in 20 ml of M9 medium containing 1% glucose and 0.4% Casamino acids at 37°C for 4 hours. Then, indolyl acrylic acid was added to a concentration of 30 µg/ml, and the cultivation was continued at 37°C for 3 hours. Cells were harvested, washed with saline, and lysed by suspending in 0.5 ml lysing solution (10 mM Tris·HCl, pH 8.0, 10 mM EDTA,

0.2 M NaCl, 1 mM phenylmethylsulfonyl fluoride, 0.02% Triton X100, 0.1 mg/ml lysozyme) and allowing the suspension to stand at 0°C for 45 minutes and then at 37°C for 2 minutes. The lysate was further subjected to slight (30-second) untrasonic treatment for breaking celluler DNAs which were dissolved. The lysate was then centrifuged at 4°C at 15,000 rpm (Sorvall SS34 rotor) for 30 minutes. The thus-obtained supernatant was assayed for IgE activity by the RIST method (vide supra) using an IgE assay kit (IgE Test-Shionogi; Shionogi).

The results are shown in Table 2. The strain carrying pGETtrp302 produced the human IgE H-chain polypeptide at the highest rate (480 ng/ml extract).

Table 2

Transformant	IgE H-chain production (ng/ml extract)
<u>E. coli</u> 294 (ptrp771)	0
<u>E. coli</u> 294 (pGETtrp104)	84
<u>E. coli</u> 294 (pGETtrp302)	480
<u>E. coli</u> 294 (pGETtrp410)	48

Example 5

Anti-human IgE monoclonal antibody was bound to a water-insoluble carrier Affigel 10 (Bio-Rad) by the method described in Reference Example 2 of Japanese Patent Application No. 19,324/1981.

5 ml of the extract from pGETtrp302-carrying cells as obtained in Example 4 was treated on a 1-ml column of the anti-human IgE monoclonal antibody-Affigel 10. The column was washed with 50 ml of PBS (20 mM phosphate buffer, pH 6.8, 0.15 M NaCl) containing 20% dextrose, and the human IgE H-chain adsorbed on the column was eluted from the column with 5 ml of 0.2 M acetic acid-0.15 M NaCl solution. The eluate was immediately neutralized, and dialyzed against 1 liter of PBS at 5°C for 24 hours. This procedure gave the human IgE H-chain polypeptide in a purity of not lower than 80% at a recovery rate of about 50%.

#### 4. Brief Description of the Drawings

Fig. 1 illustrates the nucleotide sequence coding for the human IgE H-chain polypeptide, Fig. 2 illustrates the amino acid sequence corresponding to the nucleotide sequence shown in Fig. 1, Fig. 3 shows the restriction enzyme map for the cDNA in pGET2 as obtained in Example 1, and Fig. 4 illustrates the primary structure (nucleotide sequence) of said cDNA. Fig. 5 shows the construction scheme in Example 2, and Fig. 6 shows the construction scheme in Example 3. The portion indicated by //// represents the human IgE H chain-encoding fragment.

Agent, Registered Patent  
Attorney: Sakuji Amai

Figure 1

	10	20	30	40	50	
	*                      *		*                      *			
	AGATTT	CAGGGC	AGGGTC	CACCAT	GACCAG	AGACGCGTCCTTCAGTACAGC
	TCTAAAGT	CCCCGT	CCCAGT	GGTACT	GGTCTCTG	CGCAGGAAGTCATGTCG
						50
	*                      *		*                      *			
	CTACAT	GGACCT	GAGAAGT	CTGAGAT	CTGACG	ACTCGGCCGTGTTTTACT
	GATGTAC	CTGGACT	CTTTCAG	ACTCTAG	ACTGCTG	AGCCGGCACAAAATGA
						100
	*                      *		*                      *			
	GTGCGAAA	AGTGACC	CTTTTT	TGGAGT	GATTATT	ATAACTTTGACTACTCG
	CACGCTTT	TTCACT	GGGAAAA	ACCTCA	CTAATA	TATTGAAACTGATGAGC
						150
	*                      *		*                      *			
	TACACTTT	GGACGT	CTGGGG	CCAAGG	GACCA	CGGTCACCGTCTCCTCAGC
	ATGTGAA	ACCTGC	CAGACCC	CGGTTC	CCCTGG	TGCCAGTGGCAGAGGAGTCG
						200
	*                      *		*                      *			
	CTCCAC	ACAGAG	CCCATC	CGTCTT	CCCCCT	TGACCCGCTGCTGCAAAAACA
	GAGGTGT	GTCTCG	GGTAGG	CAGAAG	GGGAAC	TGGGCGACGACGTTTTTGT
						250
	*                      *		*                      *			
	TTCCCT	CCAATG	CCACCT	CCGTGA	CTCTGG	GCTGCCTGGCCACGGGCTAC
	AAGGGAG	GTACGG	TGGAGG	CACTGA	GACCCG	ACGGACCGGTGCCCGATG
						300
	*                      *		*                      *			
	TTCCCG	GAGCCG	GTGATG	GTGAC	CTGGG	ACACAGGCTCCCTCAACGGGAC
	AAGGGC	CTCGGC	CACTAC	CACTGG	ACCCTG	TGTCCGAGGGAGTTGCCCTG
						350
	*                      *		*                      *			
	AACTAT	GACCTT	ACCAGC	CACCA	CCCTCA	CGCTCTCTGGTCACTATGCCA
	TTGATA	CTGGA	TGGT	TCGGT	TGGTGG	GAGTGGCAGAGACCAGTGATACGGT
						400
	*                      *		*                      *			
	CCATCAG	CTTGCT	GACCGT	CTCGGG	TGCGT	GGGCCAAGCAGATGTTACCC
	GGTAGT	CGAACG	ACTGGC	AGAGCC	ACGCCG	GTTCGTCTACAAGTGG
						450
	*                      *		*                      *			
	TGCCGT	GTGGC	ACACAC	TA	TCGTCC	ACAGACTGGGTGACACAAAC
	ACGGC	ACACCG	TGTGTG	AGGTAG	CAGGTG	CTGACCCAGCTGTTGTTTTG
						500

..continued



Figure 1

	10	20	30	40	50	
	*	*	*	*	*	
CTTCAGCGTCTGCTCCAGGGACTTCACCCCGCCACCGTGAAGATCTTAC						550
GAAGTCGCAGACGAGGTCCCTGAAGTGGGGCGGGTGGCACTTCTAGAATG						
	*	*	*	*	*	
AGTCGTCTCTGCGACGGCGGGCGGGCACTTCCCCCGACCATCCAGCTCCTG						600
TCAGCAGGACGCTGCCGCCGCCCGTGAAGGGGGGCTGGTAGGTCCAGGAC						
	*	*	*	*	*	
TGCCTCGTCTCTGGGTACACCCAGGGACTATCAACATCACCTGGCTGGA						650
ACGGAGCAGAGACCCATGTGGGGTCCCTGATAGTTCTAGTGGACCGACCT						
	*	*	*	*	*	
GGACGGGCAGGTTCATGGACGTGGACTTGTCCACCGCCTCTACCACGCAGG						700
CCTGCCCGTCCAGTACCTGCACCTGAACAGGTGGCGGAGATGGTGCCTCC						
	*	*	*	*	*	
AGGGTGAGCTGGCCTCCACACAAAGCGAGCTCACCTCAGCCAGAAGCAC						750
TCCCACTCGACCGGAGGTGTGTTTCGCTCGAGTGGGAGTCGGTCTTCGTG						
	*	*	*	*	*	
TGGCTGTCAGACCGCACCTACACCTGCCAGGTACCTATCAAGGTCACAC						800
ACCGACAGTCTGGCGTGGATGTGGACGGTCCAGTGGATAGTTCCAGTGTG						
	*	*	*	*	*	
CTTTGAGGACAGCACCAAGAAGTGTGCAGATTCCAACCCGAGAGGGGTGA						850
GAAACTCCTGTCTGTGGTTCTTCACACGTCTAAGGTTGGGCTCTCCCCACT						
	*	*	*	*	*	
GCGCCTACCTAAGCCGGGCCAGCCCGTTCCGACCTGTTTCATCCGCAAGTCG						900
CGCGGATGGATTCCGGCCGGGTCCGGCAAGCTGGACAAGTAGGCGTTTCAGC						
	*	*	*	*	*	
CCCACCATCACCTGTCTGGTGGTGGACCTGGCACCCAGCAAGGGGACCGT						950
GGGTGCTAGTGGACAGACCACCACCTGGACCGTGGGTGCTTCCCTTGCA						
	*	*	*	*	*	
GAACCTGACCTGGTCCCGGGCCAGTGGGAAGCCTGTGAACCACTCCACCA						1000
CTTGGACTGGACAGGGGCCCGGTACCCCTTCGGACACTTGGTGAAGTGGT						

.. coninued

Figure 1

	10	20	30	40	50	
	*	*	*	*	*	
GAAAGGAGGAGAAGCAGCGCAATGGCAGTGAACCGTCACGTCCACCCCTG						1050
CTTTCCTCCTCTTCGTCCGCTTACCGTGCAATTGGCAGTGCAGGTGGGAC						
	*	*	*	*	*	
CCGGTGGGCACCCGAGACTGGATCGAGGGGGAGACCTACCAGTGCAGGGT						1100
GGCCACCCGTGGGCTCTGACCTAGCTCCCCCTCTGGATGGTCACGTCCCA						
	*	*	*	*	*	
GACCCACCCCCACCTGCCCGAGGGCCCTCATGCGGTCCACGACCAAGACCA						1150
CTGGGTGGGGGTGGACGGGTCCCGGGAGTACGCCAGGTGCTGGTTCTGGT						
	*	*	*	*	*	
GCGGCCCGCGTGTCTGCCCCGGAAGTCTATGCGTTTGGCAGCGCCGGAGTGG						1200
CGCCGGGGCGCAGGACGGGGCCTTCAGATACGCCAAGCGTGCGGCCCTCACC						
	*	*	*	*	*	
CCGGGGAGCCGGGACAAGCGCACCCCTCGCCTGCCTGATCCAGAACTTCAT						1250
GGCCCCCTCGGCCCTGTTTCGCGTGGGAGCGGACGGACTAGGTCTTGAAGTA						
	*	*	*	*	*	
GCCTGAGGACATCTCGGTGCAGTGGCTGCACAACGAGGTGCAGCTCCCGG						1300
CGGACTCCTGTAGAGCCACGTACCCGACGTGTTGCTCCACGTGCAGGGCC						
	*	*	*	*	*	
ACGCCCCGGCACAGCACGACGCAGCCCCGCAAGACCAAGGGCTCCGGCTTC						1350
TGCGGGCCCGTGTCTGTCTGCGTCCGGGGCGTTCTGGTTCCCGAGGCCGAAG						
	*	*	*	*	*	
TTCTCTTCAGCCGCTGGAGGTGACCAAGGGCCGAATGGGAGCAGAAAGA						1400
AAGCAGAAGTCGGCGGACCTCCACTGGTCCCGGCTTACCCTCGTCTTTCT						
	*	*	*	*	*	
TGAGTTCATCTGCCGTGCAGTCCATGAGGCAGCGAGCCCCCTCACAGACCG						1450
ACTCAAGTAGACGGCACGTACGGTACTCCGTCCGCTCGGGGAGTGTCTGGC						
	*	*	*	*	*	
TCCAGCGAGCGGTGTCTGTAAATCCCGGTAAATGA						
AGGTCCCTCGCCACAGACATTTAGGGCCATTTACT						

Agent, Registered Patent  
Attorney: Sakuji Amai

Figure 2

ARG PHE GLN GLY ARG VAL THR MET THR ARG ASP ALA SER PHE SER  
THR ALA TYR MET ASP LEU ARG SER LEU ARG SER ASP ASP SER ALA  
VAL PHE TYR CYS ALA LYS SER ASP PRO PHE TRP SER ASP TYR TYR  
ASN PHE ASP TYR SER TYR THR LEU ASP VAL TRP GLY GLN GLY THR  
THR VAL THR VAL SER SER ALA SER THR GLN SER PRO SER VAL PHE  
PRO LEU THR ARG CYS CYS LYS ASN ILE PRO SER ASN ALA THR SER  
VAL THR LEU GLY CYS LEU ALA THR GLY TYR PHE PRO GLU PRO VAL  
MET VAL THR TRP ASP THR GLY SER LEU ASN GLY THR THR MET THR  
LEU PRO ALA THR THR LEU THR LEU SER GLY HIS TYR ALA THR ILE  
SER LEU LEU THR VAL SER GLY ALA TRP ALA LYS GLN MET PHE THR  
CYS ARG VAL ALA HIS THR PRO SER SER THR ASP TRP VAL ASP ASN  
LYS THR PHE SER VAL CYS SER ARG ASP PHE THR PRO PRO THR VAL  
LYS ILE LEU GLN SER SER CYS ASP GLY GLY GLY HIS PHE PRO PRO  
THR ILE GLN LEU LEU CYS LEU VAL SER GLY TYR THR PRO GLY THR  
ILE ASN ILE THR TRP LEU GLU ASP GLY GLN VAL MET ASP VAL ASP  
LEU SER THR ALA SER THR THR GLN GLU GLY GLU LEU ALA SER THR  
GLN SER GLU LEU THR LEU SER GLN LYS HIS TRP LEU SER ASP ARG  
THR TYR THR CYS GLN VAL THR TYR GLN GLY HIS THR PHE GLU ASP  
SER THR LYS LYS CYS ALA ASP SER ASN PRO ARG GLY VAL SER ALA  
TYR LEU SER ARG PRO SER PRO PHE ASP LEU PHE ILE ARG LYS SER  
PRO THR ILE THR CYS LEU VAL VAL ASP LEU ALA PRO SER LYS GLY

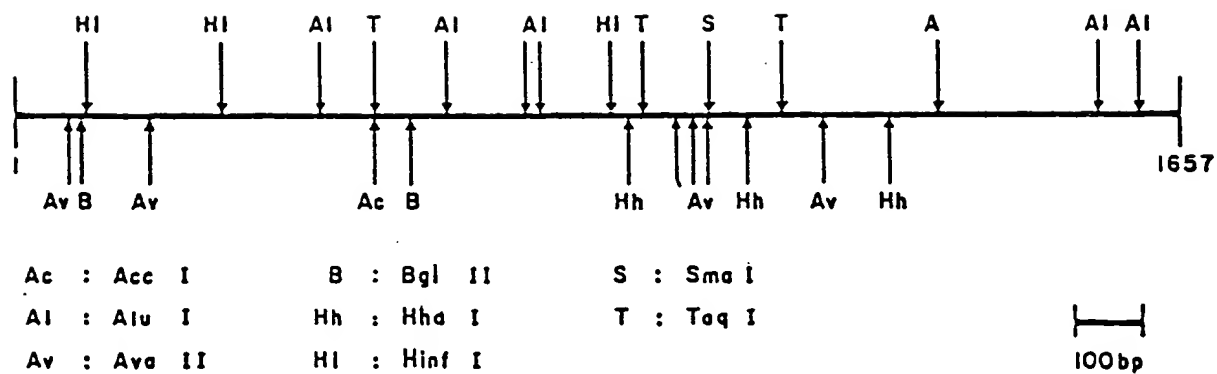
..continued

Figure 2

THR VAL ASN LEU THR TRP SER ARG ALA SER GLY LYS PRO VAL ASN  
HIS SER THR ARG LYS GLU GLU LYS GLN ARG ASN GLY THR LEU THR  
VAL THR SER THR LEU PRO VAL GLY THR ARG ASP TRP ILE GLU GLY  
GLU THR TYR GLN CYS ARG VAL THR HIS PRO HIS LEU PRO ARG ALA  
LEU MET ARG SER THR THR LYS THR SER GLY PRO ARG ALA ALA PRO  
GLU VAL TYR ALA PHE ALA THR PRO GLU TRP PRO GLY SER ARG ASP  
LYS ARG THR LEU ALA CYS LEU ILE GLN ASN PHE MET PRO GLU ASP  
ILE SER VAL GLN TRP LEU HIS ASN GLU VAL GLN LEU PRO ASP ALA  
ARG HIS SER THR THR GLN PRO ARG LYS THR LYS GLY SER GLY PHE  
PHE VAL PHE SER ARG LEU GLU VAL THR ARG ALA GLU TRP GLU GLN  
LYS ASP GLU PHE ILE CYS ARG ALA VAL HIS GLU ALA ALA SER PRO  
SER GLN THR VAL GLN ARG ALA VAL SER VAL ASN PRO GLY LYS - -

Agent, Registered Patent  
Attorney: Sakuji Amai

Figure 3



Agent, Registered Patent  
Attorney: Sakuji Amai

Figure 4

	10	20	30	40	50	
	*	*	*	*	*	
GGGGGGGGGGGGGGGGGGGAGATTTCAGGGCAGGGTCACCATGACCAGAGAC						50
CCCCCCCCCCCCCCCCCGCTCTAAAGTCCCGTCCCAGTGGTACTGGTCTCTG						
	*	*	*	*	*	
GGGTCCCTTCAGTACAGCCTACATGGACCTGAGAAGTCTGAGATCTGACGA						100
CGCAGGAAGTCATGTGGATGTACCTGGACTCTTCAGACTCTAGACTGCT						
	*	*	*	*	*	
CTCGGCCGTGTTTTACTGTGCGAAAAGTGACCCTTTTTGGAGTGATTATT						150
GAGCCGGGCACAAATGACACGCTTTTCACTGGGAAAAACCTCACTAATAA						
	*	*	*	*	*	
ATAACTTTGACTACTCGTACACTTTTGGACGTCTGGGGCCCAAGGGACCACG						200
TATTGAAACTGATGAGCATGTGAACCTGCAGACCCCGTTCCCTGGTGC						
	*	*	*	*	*	
GTCACCGTCTCCTCAGCCTCCACACAGAGCCCATCCGTCTTCCCTTTGAC						250
CAGTGGCAGAGGAGTGGGAGGTGTGTCTCGGGTAGGCAGAAGGGGAAGT						
	*	*	*	*	*	
CCGCTGCTGCAAAAACATTCCCTCCAATGCCACCTCCGTGACTCTGGGCT						300
GGCGACGACGTTTTTTGTAAGGGAGGTTACGGTGGAGGCACTGAGACCCGA						
	*	*	*	*	*	
GCCTGGCCACGGGCTACTTCCCGGAGCCGGTGATGGTGACCTGGGACACA						350
CGGACCCGGTGCCCGATGAAGGGCCTCGGCCACTACCACTGGACCCCTGTGT						
	*	*	*	*	*	
GGCTCCCTCAACGGGACAACCTATGACCTTACCAGCCACCACCTCACGCT						400
CCGAGGGAGTTGCCCTGTTGATACTGGAATGGTGGTGGTGGGAGTGCGA						
	*	*	*	*	*	
CTCTGGTCACTATGCCACCATCAGCTTGCTGACCGTCTCGGGTGCGTGCGG						450
GAGACCAGTGATACGGTGGTAGTCGAACGACTGGCAGAGCCCAAGCACCC						
	*	*	*	*	*	
CCAAGCAGATGTTTACCTGCCGTGTGGCACAACCTCCATCGTCCACAGAC						500
GGTTCGTCTACAAGTGGACGGCACACCGTGTGTGAGGTAGCAGGTCTCTG						

..continued

Figure 4

	10	20	30	40	50	
	*	*	*	*	*	
TGGGTCGACAACAAAACCTTCAGCGTCTGCTCCAGGGACTTCACCCCGCC						550
ACCCAGCTGTTGTTTTGGAAGTCGACAGCAGGTCCTGAAGTGGGGCGG						
	*	*	*	*	*	
CACCGTGAAGATCTTACAGTCGTCCTCGACGGCGGGGGCACTTCCCCC						600
GTGGCACTTCTAGAATGTCAGCAGGACGCTGCCGCCGCCCGTGAAGGGGG						
	*	*	*	*	*	
CGACCATCCAGCTCCTGTGCCTCGTCTCTGGGTACACCCAGGGACTATC						650
GCTGGTAGGTCGAGGACACGGAGCAGAGACCCATGTGGGGTCCCTGATAG						
	*	*	*	*	*	
AACATCACCTGGCTGGAGGACGGGCAGGTCATGGACGTGGACTTGTCCAC						700
TTGTAGTGGACCGACCTCCTGCCCGTCCAGTACCTGCACCTGAACAGGTG						
	*	*	*	*	*	
CGCCTCTACCACGCAGGAGGGTGAGCTGGCCTCCACACAAAGCGAGCTCA						750
GCGGAGATGGTGCGTCCCTCCCACTCGACCGGAGGTGTGTTTCGCTCGAGT						
	*	*	*	*	*	
CCCTCAGCCAGAAGCACTGGCTGTCAGACCGCACCTACACCTGCCAGGTC						800
GGGAGTCGGTCTTCGTGACCGACAGTCTGGCGTGGATGTGGACGGTCCAG						
	*	*	*	*	*	
ACCTATCAAGGTCACACCTTTGAGGACAGCACCAAGAAGTGTGCAGATTC						850
TGGATAGTTCAGTGTGGAAACTCCTGTCTGTTCTTCACACGTCTAAG						
	*	*	*	*	*	
CAACCCGAGAGGGGTGAGCGCTACCTAAGCCGGCCCGAGCCCGTTCCAGC						900
GTTGGGCTCTCCCCACTCGCGGATGGATTCCGGCCGGGTCCGGCAAGCTGG						
	*	*	*	*	*	
TGTTTCATCCGCAAGTCGCCACGATCACCTGTCTGGTGGTGGACCTGGCA						950
ACAAGTAGGCGTTCAGCGGGTGCTAGTGGACAGACCACCTGGACCGT						
	*	*	*	*	*	
CCCAGCAAGGGGACCGTGAACCTGACCTGGTCCCGGGCCAGTGGGAAGCC						1000
GGGTCTTCCCCTGGCACTTGGACTGGACAGGGCCCGGTACCCCTTCGG						

..continued

Figure 4

	10	20	30	40	50	
	*	*	*	*	*	
TGTGAACCACTCCACCAGAAAGGAGGAGAAGCAGCGCAATGGCAGCTTAA						1050
ACACTTGGTGAGGTGGTCTTTCCCTCCTCTTCGTCGCGTTACCGTGCAATT						
	*	*	*	*	*	
CCGTCACGTCCACCCCTGCCGGTGGGCACCCGAGACTGGATCGAGGGGGAG						1100
GGCAGTGCAGGTGGGACGGCCACCCGTGGGCTCTGACCTAGCTCCCCCTC						
	*	*	*	*	*	
ACCTACCAGTGCAGGGTGACCCACCCCCACCTGCCAGGGGCCCTCATGCG						1150
TGGATGGTCACTGCCACTGGGTGGGGTGGACGGGTCCCGGGAGTACGC						
	*	*	*	*	*	
GTCCACGACCAAGACCAGCGGCCCGCGTGCTGCCCGGGAAGTCTATGCGT						1200
CAGGTGCTGGTTCTGGTCCGCCGGGCGCAGGACGGGGCCTTCAGATACGCA						
	*	*	*	*	*	
TTGCGACGCCGGAGTGGCCGGGGAGCCGGGACAAGCGCACCCTCGCCTGC						1250
AACGCTGCGGCCTCACCGGCCCCCTCGGCCCTGTTCCGCGTGGGAGCGGACG						
	*	*	*	*	*	
CTGATCCAGAACTTCATGCCTGAGGACATCTCGGTGCAGTGGCTGCACAA						1300
GACTAGGTCTTGAAGTACGGACTCCTGTAGAGCCACGTACCCGACGTGTT						
	*	*	*	*	*	
CGAGGTGCAGCTCCCGGACGCCCGGCACAGCACGACGCAGCCCCGCAAGA						1350
GCTCCACGTGAGGGCCTGCGGGCCGTGTCTGCTGCGTGGGGCGTTCT						
	*	*	*	*	*	
CCAAGGGCTCCGGCTTCTTCGTCTTCAGCCGCCTGGAGGTGACCAGGGCC						1400
GGTTCCCGAGGCCGAAGAAGCAGAAGTCGGCGGACCTCCACTGGTCCCGG						
	*	*	*	*	*	
GAATGGGAGCAGAAAGATGAGTTTCATCTGCCGTGCAGTCCATGAGGCAGC						1450
CTTACCCTCGTCTTTCTACTCAAGTAGACGGCACGTGAGGTACTCCGTCG						
	*	*	*	*	*	
GAGCCCTCACAGACCGTCCAGCGAGCGGTGTCTGTAAATCCCGGTAAAT						1500
CTCGGGGAGTGTCTGGCAGGTGCTCGCCACAGACATTTAGGGCCATTTA						

..continued



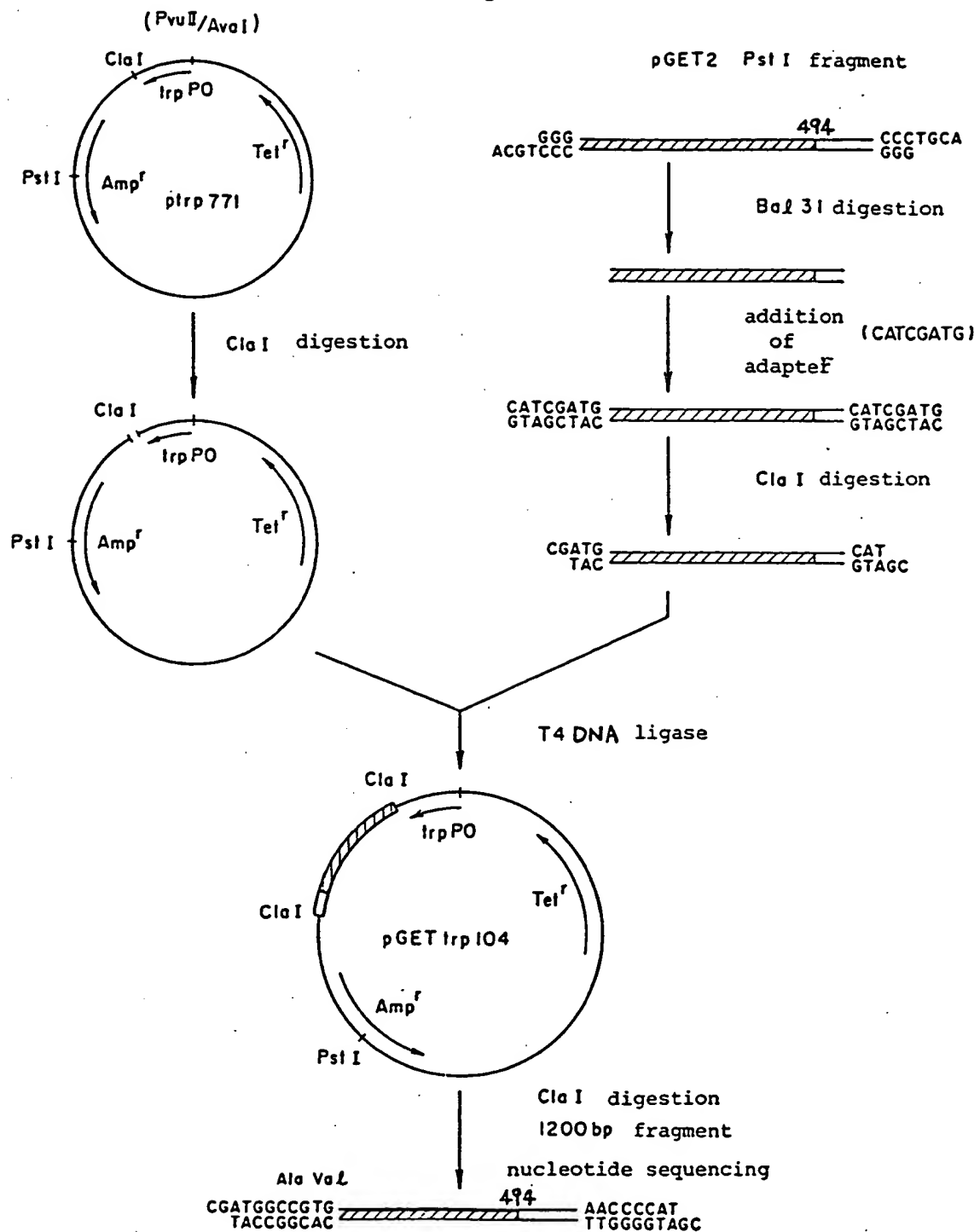
Figure 4

10	20	30	40	50	
	*	*	*	*	*
GACG	TACT	CCTG	CCTC	CCTC	CCAGGGCTCCATCCAGCTGTGCAGTG
CTGC	ATGAGG	ACGG	GAGGG	GAGGG	GAGGGTCCCGAGGTAGGTCGACACGTCAC
					1550
	*	*	*	*	*
GGGAGG	ACTGG	CCAGAC	CTTCTGT	CCACTG	TTGCAATGACCC
CCCTC	CTGACC	GGTCTG	GAAAGAC	AGGTGACA	ACGTTACTGGGGTCTTCG
					1600
	*	*	*	*	*
TACCC	CAATAA	ACTGTG	CCTGCT	CAGAAAA	AAAAAAAAAAAAACCCCCC
ATGGG	GGTTAT	TTGAC	ACGGAC	GAGTCT	TTTTTTTTTTTTTTTTGGGGGG
					1650
	*	*	*	*	*
CCCCC					
GGGGG					

TOTAL NUMBER OF NUCLEOTIDE PAIRS = 1657

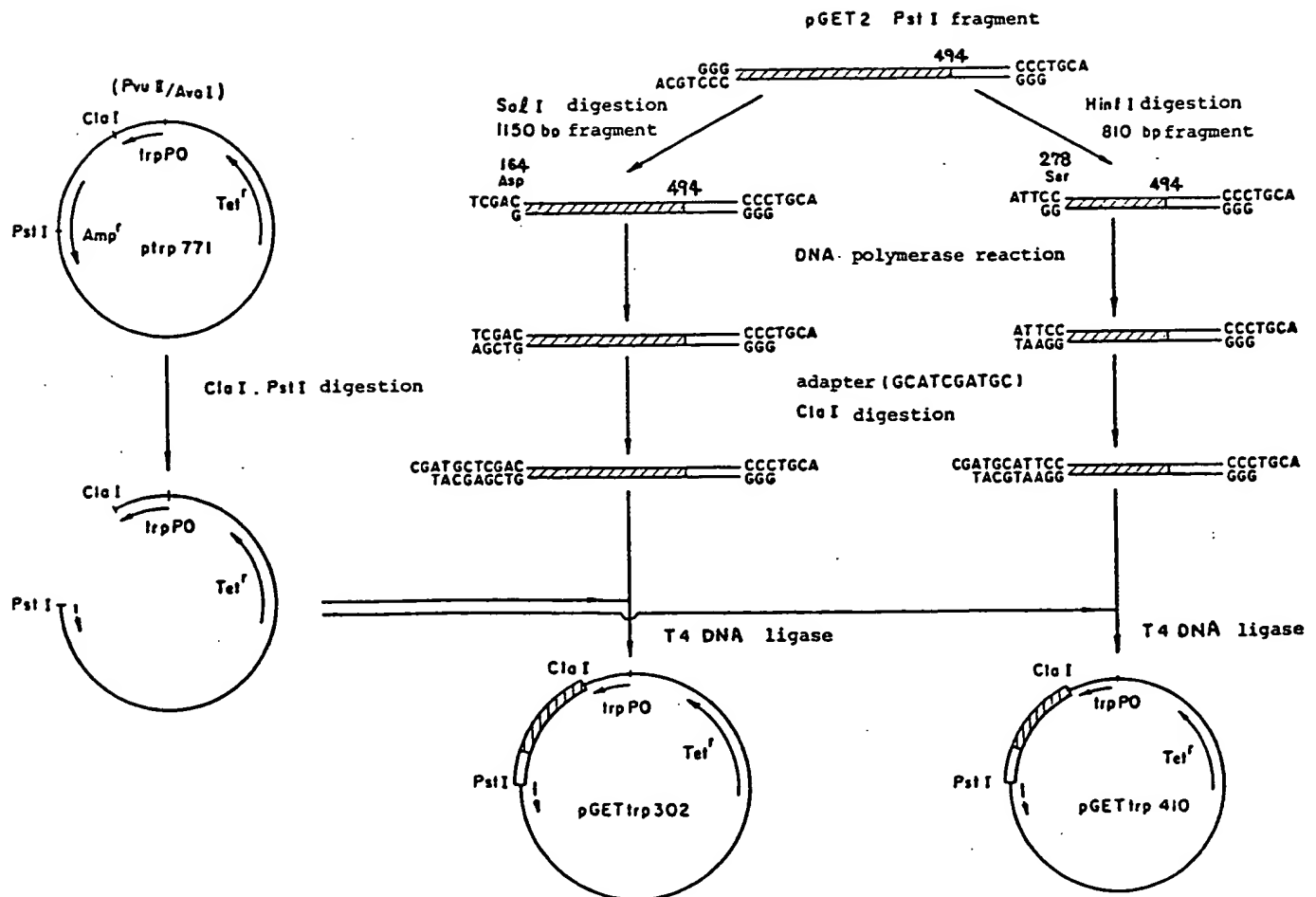
Agent, Registered Patent  
Attorney: Sakuji Amai

Figure 5



Agent, Registered Patent  
Attorney: Sakuji Amai

Figure 6



Agent, Registered Patent  
Attorney: Sakuji Amai